



Europäisches Patentamt
European Patent Office
Office européen des brevets



Publication number: **0 222 491 B1**

EUROPEAN PATENT SPECIFICATION

- (43) Date of publication of patent specification: **15.03.95** (51) Int. Cl.⁶: **C12N 15/16, C07K 14/575, C12P 21/02, A61K 38/22, A61K 39/395**
- (21) Application number: **86307586.7**
- (22) Date of filing: **02.10.86**

(54) **Nucleic acid encoding the alpha or beta chains of inhibin and method for synthesizing polypeptides using such nucleic acid.**

- (30) Priority: **03.10.85 US 783910**
07.02.86 US 827710
12.09.86 US 906729
- (43) Date of publication of application: **20.05.87 Bulletin 87/21**
- (45) Publication of the grant of the patent: **15.03.95 Bulletin 95/11**
- (64) Designated Contracting States:
AT BE CH DE ES FR GB GR IT LI LU NL SE
- (56) References cited:
WO-A-86/00078
WO-A-86/06076

Biochem. Biophys. Res. Commun., vol. 129 (1985), pages 396-403, K. Miyamoto

PROCEEDINGS OF THE NATIONAL ACADEMY OF SCIENCES OF THE UNITED STATES OF AMERICA, vol. 83, no.16, August 1986, Baltimore, USA; K.E. MAYO et al., pages 5849-5853

- (73) Proprietor: **GENENTECH, INC.**
460 Point San Bruno Boulevard
South San Francisco
California 94080 (US)
- (72) Inventor: **Mason, Anthony John**
1206 6th Avenue
San Francisco
California 94122 (US)
Inventor: **Seeburg, Peter Horst**
Erzazkerweg 5
69 Heidelberg (DE)

- (74) Representative: **Stuart, Ian Alexander et al**
MEWBURN ELLIS
York House
23 Kingsway
London WC2B 6HP (GB)

Note: Within nine months from the publication of the mention of the grant of the European patent, any person may give notice to the European Patent Office of opposition to the European patent granted. Notice of opposition shall be filed in a written reasoned statement. It shall not be deemed to have been filed until the opposition fee has been paid (Art. 99(1) European patent convention).

EP 0 222 491 B1

NATURE, vol. 318, 19/26 Dec. 1985, New York, London; A.J. MASON et al, pages 659-663

NATURE, vol. 321, 19 June 1986, New York, London; W. VALE et al., pages 776-779

NATURE, vol. 321, 19 June 1986, New York, London, N.LING et al., pages 779-782

PROCEEDINGS OF THE NATIONAL ACADEMY OF SCIENCES OF THE UNITED STATES OF AMERICA, vol. 82, no. 12, June 1985, Baltimore, USA; C.H.LI et al., pages 4041-4044

FEBS LETTERS, vol. 175, no. 2, October 1984, Amsterdam; N.G. SEIDAH et al., pages 349-355

Description**BACKGROUND**

5 This invention relates to methods for making proteins in recombinant cell culture which contain the α or β chains of inhibin. In particular, it relates to methods for obtaining and using DNA which encodes inhibin, and for making inhibin variants that depart from the amino acid sequence of natural animal or human inhibins and the naturally-occurring alleles thereof.

Inhibin is a protein produced in the gonad which acts specifically at the pituitary level to inhibit the
 10 secretion of follicle-stimulating hormone (FSH). The existence of inhibin was first postulated by McCullagh in 1932 ("Science" 76: 19-20). Such preferential regulation of the gonadotropin secretion has generated a great deal of interest and has prompted many laboratories in the past fifty years to attempt to isolate and characterize this substance from extracts of testis, spermatozoa, rete testis fluid, seminal plasma and ovarian follicular fluid, using various bioassays. Although many reports have appeared in the literature
 15 claiming the purification of inhibin-like material with molecular weights ranging from 5,000 to 100,000 daltons, subsequent studies have shown that these substances were not homogenous, did not have the high specific activity expected of true inhibin and/or failed to exhibit the molecular characteristics of inhibin as described herein (de Jong, Inhibin-Factor Artifact, "Molecular & Cellular Endocrin." 13: 1-10 (1979); Sheth et al., 1984, "F.E.B.S." 165(1) 11-15; Seidah et al., 1984, "F.E.B.S." 175(2):349-355; Lilja et al., March 1985, "F.E.B.S." 182(1):181-184; Li et al., June 1985, "Proc. Nat. Acad. Sci. USA" 82:4041-4044; Seidah et al.,
 20 "F.E.B.S." 167(1):98-102; and Beksac et al., 1984, "Intern. J. Andrology" 7:389-397).

A polypeptide having inhibin activity was purified from bovine or ovine follicular fluid (PCT 86/00078, published January 3, 1986). This protein was reported to have a molecular weight of $56,000 \pm 1,000$ on SDS-PAGE and was dissociable into two subunits having apparent molecular weights of $44,000 \pm 3,000$ and
 25 $14,000 \pm 2,000$. Amino terminal sequences for each subunit were described.

Miyamoto, K. et al., Biochem. Biophys. Res. Comm., 129(2), 1985, 396-403 disclose isolation of at least four inhibin-like proteins from porcine follicular fluid. One of Mr 32K was further separated into bands I, II and III. Band II was reduced and dissociated into two bands of Mr 20K and 13K having N-terminal sequences Ser-Thr-Ala-Pro and Gly-Leu-Glu-Cys respectively.

30 EP-A-210 461 (Ajinomoto) which is part of the state of the art by virtue of Art 54(3)EPC discloses isolation of a polypeptide from malignant human monocytic cells. The polypeptide had a molecular weight of 25 ± 1 KD under non-reducing, and 16 ± 1 KD under reducing SDS electrophoresis. The amino terminal sequence and that of a cyanogen bromide cleavage fragment of the 16KD polypeptide were determined.

WO86/06076 (Biotechnology Australia) which is part of the state of the art by virtue of Art. 54(3)EPC
 35 discloses DNA sequences encoding inhibin.

Two proteins both having a molecular weight of about 32,000 daltons and having inhibin activity have been successfully isolated from porcine follicular fluid. Purification of porcine inhibin to substantial homogeneity, ie. about 90% by weight of total protein in the fraction, was achieved through a combination of protein separation procedures including heparin-Sepharose affinity chromatography, gel filtration and
 40 reverse-phase, high-performance liquid chromatography (RP-HPLC).

These proteins were isolated to substantial homogeneity from material obtained from swine and are referred to as Protein A and Protein B. Each protein has a molecular weight of about 32,000 daltons (32K) and is composed of two polypeptide chains having molecular weights of 18,000 and 14,000 daltons, respectively, the chains being linked together in the hormonally-active protein by disulfide bonding. The
 45 amino-terminal amino acid residue sequence of the 18,000 daltons (18K) or alpha chain of both proteins was determined to be

Ser-Thr-Ala-Pro-Leu-Pro-Trp-

50 **Pro-Trp-Ser-Pro-Ala-Ala-Leu-Arg-Leu-Leu-Gln-Arg-Pro-Pro-Glu-Glu-Pro-Ala-Val.**

The amino-terminal amino acid residue sequence of the 14,000 dalton (14K) or beta chain of Protein A was
 55 determined to be

**Gly-Leu-Glu-X-Asp-Gly-Lys-Val-Asn-Ile-X-X-Lys-Lys-Gln-Phe-
Phe-Val-Ser-Phe-Lys-Asp-Ile-Gly-Trp-Asn-Asp-Trp-Ile-Ile-Ala**

and of Protein B was determined to be

**Gly-Leu-Glu-X-Asp-Gly-Arg-Thr-Asn-
Leu-X-X-Arg-Gln-Gln-Phe-Phe-Ile-Asp-Phe-Arg-Leu.**

Proteins A and B have been completely characterized. Each 32K protein exhibits inhibin activity in that it specifically inhibits the basal secretion of FSH but does not inhibit secretion of luteinizing hormone (LH).

The individual chains were not hormonally-active.

After the filing of the parent application hereto, inhibin B-chain dimers were shown to exist in follicular fluid as naturally-occurring substances, termed activin, which are capable of stimulating FSH release by rat anterior pituitary cells (Vale et al., 1986, "Nature" 321:776-779 and Ling et al., 1986, "Nature" 321:779-782).

The amino acid sequence of the α and β chains of inhibin from humans remained unknown until the invention herein. The large quantities of human follicular fluid required to parallel the studies conducted with animal inhibins are not readily available, nor is there any assurance that human and animal inhibins would be sufficiently similar that purification using a parallel procedure would be effective. Accordingly, methods are needed for determining the characteristics and amino acid sequence for human inhibin.

Also needed are economical methods for making the α and β chains of inhibin in large quantities, preferably entirely and completely free of proteins from the species homologous to the inhibin in question, which inhibin preferably also is biologically active.

These and other objects will be apparent from consideration of the invention as a whole.

SUMMARY

Nucleic acid now has been isolated and cloned in replicable vectors which encodes the mature porcine and human α and β chains of inhibin and their precursor prepro and pro forms. Sequencing of inhibin-encoding cDNA has led to the identification of prodomain regions located N-terminal to the mature inhibin chains that represent coordinately expressed biologically active polypeptides. The prodomain regions or prodomain immunogens are useful in monitoring preproinhibin processing in transformant cell culture or in experiments directed at modulating the clinical condition or reproductive physiology of animals. Thus α or β chain nucleic acid is used to prepare prodomain sequences from the precursor forms of the inhibin chains, to transform host cells for the recombinant expression of mature inhibin α and/or β chains, and in diagnostic assays. In particular, regions from inhibins α and/or β chains are expressed in recombinant cell culture by a method comprising ligating the nucleic acid encoding the region into a replicable vector under the control of a promoter, transforming a host cell with the vector, culturing the host cell and recovering the prodomain, activin or inhibin from the cultured cell. Inhibin, activin and prodomains produced by the method of this invention are entirely free of homologous source proteins and can be produced in biologically active form.

The nucleic acids identified herein encode the α , β_A and β_B chains of porcine or human inhibin. Recombinant cells are transformed to express $\alpha\beta_A$ or $\alpha\beta_B$ inhibins, or to express β -chain heterodimers or homodimers (which are collectively referred to in the literature as activin). β -chain dimers as products of recombinant cells expression are free of homologous proteins with which they ordinarily are associated in nature.

Inhibin or activin and their nontoxic salts, combined with a pharmaceutically acceptable carrier to form a pharmaceutical composition, are administered to mammals, including humans, for control of fertility. Administration of inhibin decreases fertility in female mammals and decreases spermatogenesis in male mammals, and administration of a sufficient amount induces infertility. Inhibin is also useful in tests to diagnose infertility. Activin has been shown in the literature to be capable of stimulating FSH release from pituitary cells and accordingly is useful as a fertility inducing therapeutic.

The method of this invention also facilitates the convenient preparation of inhibin, activin and prodomain variants having primary amino acid sequences and/or glycosylation differing from the native analogues, in particular fusions of immunogenic peptides with inhibin, activin or prodomain sequences.

Brief Description of the Drawings

Fig. 1A is a schematic representation of the porcine α -chain mRNA. Overlapping cDNA clones used in the sequence determination are shown above the diagram of the mRNA structure. Black boxes on the 3' ends of λ clones indicate that these clones were obtained by specific priming. Untranslated sequences are represented by a line, coding sequences are boxed. The unfilled portion represents the coding region for the signal peptide and pro-sequences, and the cross-hatched areas indicates the 134 amino acid α -chain. The scale is in nucleotides from the 5' end of the longest cDNA clone.

Fig. 1B shows the nucleotide and predicted amino acid sequence of the porcine α -chain precursor. Nucleotides are numbered at the left and amino acids are numbered throughout. The amino acid sequence underlined was used to design a long synthetic DNA probe. The 364 amino acid precursor includes a hydrophobic signal sequence, a pro-region, and the mature α -chain (amino acids 231-364). The proteolytic processing site Arg-Arg (black bar) immediately precedes the NH₂-terminus of the mature alpha chain. Several other putative dibasic processing sites present in the pro-region are indicated by open bars. The two potential N-linked glycosylation sites are shown by the cross-hatched bars. The AATAAA box close to the 3' end of the mRNA is underlined.

Fig. 2A is a schematic representation of the porcine β_A and β_B subunit mRNAs with coding sequences boxed. The β_A and β_B subunits (dashed) are encoded towards the 3' end of the coding sequences. The 3' and 5' untranslated regions are shown as a line. The length of the 5' and 3' untranslated region of the β_B subunit mRNA is inferred from the size of the mRNA (Fig. 3) and its obvious similarity to the β_A mRNA. Tentative regions of the cDNAs are shown as dashed in the diagram. The relative positions of the overlapping oligo-dT primed cDNA clones and the randomly primed clones (λ PIN β_A 5s, λ PIN β_B 1s, and λ PIN β_B 2s) are indicated. The scale is in nucleotides from the 5' end of the 4.5 kb mRNA.

Fig. 2B is the nucleotide sequence and deduced amino acid sequence of the porcine inhibin β -subunit precursors. The β_B sequence is aligned with the β_A sequence for maximum homology. The NH₂-terminal of the β -subunit precursors are indicated by bracket and arrows. Cysteine residues are shaded, possible processing sites are indicated by open bars, and a potential glycosylation site is shown by the cross-hatched box. A very GC-rich region present 3' to the termination codon intron sequences is underlined and overlined in both sequences. Amino acid sequences used to design oligonucleotide probes are underlined, as is the AATAAA polyadenylation signal. There was one nucleotide difference between λ PIN- β_A 8 and other clones covering this area. A G-to-A change causes a change of amino acid 278 from a glycine to a serine. The proteolytic processing site Arg Arg Arg Arg Arg (black bar) immediately precedes the NH₂ terminus of the mature β_A subunit, with the prosequences located upstream. The amino acids for the β_A subunit only are numbered.

Fig. 3 is a Northern blot analysis of porcine ovarian mRNA with α , β_A and β_B subunit cDNA hybridization probes. Lanes a, b, c, d, and f are polyA⁺ mRNA and e and g are total RNA. The position of the 28S and 18S ribosomal RNAs are shown. Lanes a, d, and e were hybridized with an α -subunit cDNA probe; lanes d, e and g with a β_A subunit specific probe, and lane c with a β_B subunitspecific probe. The α -subunit mRNA is approximately 1.5 kb, the β_A subunit mRNAs are approximately 4.5 kb. The hybridizations shown in lanes a, b, and c were performed with probes of approximately equal length and specific activity in order to judge relative mRNA levels.

Fig. 4A is a comparison of the human β -TGF amino acid sequence and porcine inhibin β_A and β_B amino acid sequences. The sequences were aligned around the cysteine residues. Identical residues are boxed, while conservative changes are designated by an asterisk.

Fig. 4B compares the α -subunit sequence with the β_A -inhibin sequence.

Fig. 5 depicts the construction of a representative recombinant expression plasmid for porcine inhibin.

Fig. 6 shows the nucleotide sequence and deduced amino acid sequence of the human α -inhibin cDNA. The 335 amino acid pro-or inhibin sequence is numbered from the hypothesized signal cleavage site. Sixteen amino acids of the signal sequence are numbered -1 through -16. Homology with the porcine sequence predicts a further 12 amino acid residues in the signal sequence. In this and other figures, putative dibasic processing sites are shown by the open bars, glycosylation sites indicated by cross-hatched bars, and amino terminal mature chain processing sites are depicted as black bars. The poly(A) additional signal sequence is underlined. Cysteine residues are shaded.

Fig. 7 is a comparison of the human and porcine α -inhibin protein sequences. Spaces are introduced to maximize the homology; positions of non-identity are indicated by stars. Numbering is as for the porcine sequence, which is one amino acid shorter than the human.

Fig. 8 shows that the nucleotide and deduced amino acid sequence of the human β_A inhibin signal sequence (residues -28 through -1) is 28 amino acids with the precursor being 378 amino acids in length.

The basic processing site is indicated by a black bar, and a potential glycosylation site in the precursor is indicated by a cross-hatched bar above the sequence. Cysteine residues are shaded.

Fig. 9 illustrates the nucleotide and deduced amino acid sequence of human β_B inhibin cDNA. The sequence commences at a cysteine residue (position 7), which lines up with the cysteine present at residue 7 in the β_A sequence (see Fig. 8). The processing site for the mature β_B inhibin is shown as a black bar and a potential glycosylation site as a cross-hatched bar. Cysteine residues are shaded.

DETAILED DESCRIPTION

The polypeptides of this invention are the α and β chains of inhibin, as well as their multimer forms (activin and inhibin), their prepro forms and their prodomains, together with glycosylation and/or amino acid sequence variants of each chain or form thereof. Inhibin (including alleles) from human or animal sources inhibits the basal release of FSH but not of LH from anterior pituitary cells while activin does the opposite (hereinafter referred to as "hormonally active" activin or inhibin).

Generally, amino acid sequence variants will be substantially homologous with the relevant portion of the porcine or human α or β chain sequences set forth in Figs. 1B, 2B, 6, 8 and 9. Substantially homologous means that greater than about 70% of the primary amino acid sequence of the candidate polypeptide corresponds to the sequence of the porcine or human chain when aligned in order to maximize the number of amino acid residue matches between the two proteins. Alignment to maximize matches of residue includes shifting the amino and/or carboxyl terminus, introducing gaps as required and/or deleting residues present as inserts in the candidate. For example, see Figs. 2B and 7 where the β_A and β_B subunits or human and porcine α -inhibin sequences are aligned for maximum homology. Typically, amino acid sequences variants will be greater than about 90% homologous with the corresponding native sequences shown in Figs. 1B, 2B, 6, 8 and 9.

Variants that are not hormonally-active fall within the scope of this invention, and include polypeptides that may or may not be substantially homologous with either a mature inhibin chain or prodomain sequence, but which are 1) immunologically cross-reactive with antibodies raised against the native counterpart or 2) capable of competing with such native counterpart polypeptides for cell surface receptor binding. Hormonally inactive variants are produced by the recombinant or organic synthetic preparation of fragments, in particular the isolated β chains of inhibin, or by introducing amino acid sequence variations so that the molecules no longer demonstrate hormonal activity as defined above.

Immunological or receptor cross-reactivity means that the candidate polypeptide is capable of competitively inhibiting the binding of the hormonally-active analogue to polyclonal antisera raised against the hormonally-active analogue. Such antisera are prepared in conventional fashion by injecting goats or rabbits S.C. with the hormonally-active analogue or derivative in complete Freund's adjuvant, followed by booster intraperitoneal or S.C. injections in incomplete Freund's.

Variants that are not hormonally active but which are capable of cross-reacting with antisera to hormonally-active inhibin, activin, or prodomains are useful (a) as reagents in diagnostic assays for the native analogues or their antibodies, (b) when insolubilized in accord with known methods, as an agent for purifying anti-native analogue antibodies from antisera, and (c) as an immunogen for raising antibodies to hormonally-active analogues.

This invention includes the pro and/or prepro sequences of the inhibin α or β chain precursors, or their immunologically or biologically active fragments, substantially free of the corresponding mature inhibin chains. These sequences for porcine and human inhibin are shown in Figs. 1B, 2B, 6, 8 and 9. The prepro sequence for the porcine α subunit precursor is the polypeptide comprised by residues 1 to about 230, while the β_A subunit pro sequence is comprised by residues 1 to about 308. These sequences shall be referred to herein as encompassing prodomain sequences.

The α and β subunit prodomain sequences are comprised of several domains bounded by proteolysis sites, any one of which is synthesized herein separately or in combination with other domains. The principal porcine β_A domains fall within residues 1 to about 70 (domain I), about 70 to about 110 (domain II), about 110 to about 180 (domain III), about 180 to about 260 (domain IV), and about 270 to about 309 (domain V). In particular, the porcine β_A domains are

GHSAAPDCPSCALATLPKDVNPNSQPEMVEAV,
 HILNMLHLKKRPDVTQFVPKAAALLNAI, LHVGVGNGYVELEDDIG,
 AEMNELMEQTSEIITFAEAGRARKTLRFEISKEGSDLSVVERAEIWLFKVPKANRTRTKV
 5 SIRLFQQQ, PQGSADAGEEAEDVGFPPEEKSEVLISEKVVDA,
 STWHIFFVSSSIQRLLDQGKSALDIRTACEQCHETGASLVLLG, and
 GHSAAPDCPSCALATLPKDVNPNSQPEMVEAVKKHILNMLHLKKRPDVTQFVPKAAALLNAI.

10 The porcine β_B domains comprise RAAHILLHAVRVSGWLNL as well as homologous β domains having the same sequences. The porcine α domains comprise

GPELDRELVLAKVRALFLDALGPPAVTGEGDPCV and
 15 GSEPEEEDVSQAILFPATGARCCAEPAAAGELAREAEGLFTYVGRPSQHTHSRQVTSACLWFHTGL
 DRQGMAAANSSGPIILLALSSRGFVAVPMSLQAPPRWAVLHLAASALPLLTHPVLVLLLRCPCLC
 SCSARPEATPFLVAHTRARPPSGGERA.

20 A typical combination domain polypeptide would be β_A domain II linked at its C-terminus to the NH₂-terminus of β_A domain III. In addition, these domains are fused together by the proteolysis sites found in the sequences shown in Figs. 1B or 2B, by 1 to 4 residue polypeptides that are resistant to hydrolysis (for example, glutamyl or histidyl residues), or are directly fused, whereby, in all three instances, combination
 25 domain polypeptides are produced.

Principal human α chain prod domains are approximately residues 30-199 and 1 to 29, human β_A prod domains are approximately residues 1-30, 32-40, 43-59, 62-80, 83-185 and 186-230 while human β_B prod domains are approximately residues 1-13, 15-30, 32-59, 62-145, 148-195 and 198-241 (referring to the numbering system adopted in Figs. 6, 8 and 9, respectively). Combination prod domain polypeptides are
 30 within the scope hereof, for example, the β_A prod domain at about 43-80, and β_B prod domains at about 1-30 and about 32-145. The preferred human α , β_A and β_B chain prod domains are about residues 1-29, about 43-80 and about 1-30, respectively.

The intact isolated prepro or prod domain β_A , β_B or α sequences are best synthesized in recombinant cell culture. The individual subcomponent domains are synthesized by routine methods of organic chemistry or
 35 by recombinant cell culture. They then are labelled with a radioisotope or other detectable group such as an enzyme or fluorophore in accord with known methods and used in standard competitive immunoassays to detect the levels of prepro or pro forms of inhibin, including individual domains, in transformants with DNA encoding such forms or their precursors. This assay is useful in determining whether proteolytic hydrolysis of proinhibin is occurring in the host transformants or their culture media. The assay also is useful in
 40 determining whether a rate limiting step in recombinant synthesis is translation of mRNA into the prepro forms or processing of the prepro forms into mature inhibin. For example, high levels of prepro or pro inhibin in cell lysates, but relatively low levels of secreted mature inhibin, would suggest that the host cell is adequately transcribing and translating the inhibin DNA, but is not processing the precursors at an adequate rate. Thus, in this case one would select an alternate host cell rather than concentrating on improving the
 45 transcription or translation efficiency of the transforming plasmid, e.g., by selecting an alternate promoter. The prod domain sequences also are believed to be involved in coordinate modulation of animal physiology in reproductive cycles and fertility.

Amino acid sequence variants are any one of 1) hormonally-active, 2) cross reactive with antibodies raised against mature inhibin or prod domain α or β chain sequences, or 3) cross-reactive with inhibin/activin
 50 cell surface receptors, but are characterized by a primary amino acid sequence that departs from the sequence of natural inhibins or prod domain sequences. These derivatives ordinarily are prepared by introducing insertions, deletions or substitutions of nucleotides into the DNA encoding the target DNA to be modified in order to encode the variant, and thereafter expressing the DNA in recombinant cell culture. Polypeptides having up to about 100-150 residues also are conveniently prepared by *in vitro* synthesis.
 55 Such variants are characterized by the predetermined nature of the variation, a feature that sets them apart from naturally occurring allelic or interspecies variation. The variants may exhibit the same qualitative biological activity as the naturally-occurring analogue or may act antagonistically towards such analogues.

While the site for introducing a sequence variation is predetermined, it is unnecessary that the mutation per se be predetermined. For example, in order to optimize the performance of mutation at a given site, random mutagenesis may be conducted at the target codon or region and the expressed inhibin mutants screened for the optimal combination of desired activity. Techniques for making substitution mutations at predetermined sites in DNA having a known sequence is well known, for example M13 primer mutagenesis.

Mutagenesis is conducted by making amino acid insertions, usually on the order of about from 1 to 10 amino acid residues, or deletions of about from 1 to 30 residues. Deletions or insertions preferably are made in adjacent pairs, i.e. a deletion of 2 residues or insertion of 2 residues. Substitutions, deletions, insertions or any subcombination may be combined to arrive at a final construct. Insertions include amino or carboxyl-terminal fusions, e.g. a hydrophobic extension added to the carboxyl terminus. Preferably, however, only substitution mutagenesis is conducted. Obviously, the mutations in the encoding DNA must not place the sequence out of reading frame and preferably will not create complementary regions that could produce secondary mRNA structure.

Not all mutations in the DNA which encode the polypeptides herein will be expressed in the final secreted product. For example, a major class of DNA substitution mutations are those in which a different secretory leader or signal has been substituted for the native porcine or human α or β chain secretory leader, either by deletions within the leader sequence or by substitutions, wherein most or all of the native leader is exchanged for a leader more likely to be recognized by the intended host. For example, in constructing a procaryotic expression vector the porcine or human α or β chain secretory leader is deleted in favor of the bacterial alkaline phosphatase or heat stable enterotoxin II leaders, and for yeast the leader is substituted in favor of the yeast invertase, alpha factor or acid phosphatase leaders. However, the porcine and human secretory leaders are recognized by many heterologous higher eukaryotic cells. When the secretory leader is "recognized" by the host, the host signal peptidase is capable of cleaving a fusion of the leader polypeptide fused at its C-terminus to the mature inhibin or prodomain such that mature inhibin or prodomain polypeptide is secreted.

Another major class of DNA mutants that are not expressed in final form as amino acid sequence variations are nucleotide substitutions made in the DNA to enhance expression, primarily to avoid 5' stem and loop structures in the transcribed mRNA (see de Boer *et al.*, EP 75,444A) or to provide codons that are more readily transcribed by the selected host, e.g. the well-known preference codons for *E. coli* or yeast expression. These substitutions may or may not encode substituted amino acid residues, but preferably do not.

Insertional and deletional amino acid sequence variants are proteins in which one or more amino acid residues are introduced into or removed from a predetermined site in the target inhibin, activin, prodomain or proform of inhibin or activin. Most commonly, insertional variants are fusions of heterologous proteins or polypeptides to the amino or carboxyl terminus of the α or β chains, the prodomains or other inhibin derivatives. Immunogenic derivatives are made by fusing an immunogenic polypeptide to the target sequence, e.g. a prodomain polypeptide, by synthesis *in vitro* or by recombinant cell culture transformed with DNA encoding the fusion. Such immunogenic polypeptides preferably are bacterial polypeptides such as trpLE, beta-galactosidase and the like, together with their immunogenic fragments. Other insertions entail inserting heterologous eukaryotic (e.g. the herpes virus gD signal) or microbial secretion signal or protease processing sequences upstream from the NH₂-terminus of the protein to be secreted. Deletions of cysteine or other labile residues also may be desirable, for example in increasing the oxidative stability of the α or β chain. Deletion derivatives will produce α or β chain fragments. Such fragments, when biologically or immunologically active, are within the scope herein. For instance, a fragment comprising β_B or β_A residues about from 11 to 45 (numbered from mature Gly₁) is to be included within the scope herein.

Immunogenic conjugates of prodomain polypeptides, inhibin and activin are readily synthesized in recombinant cell culture as fusions with immunogenic polypeptides, e.g. beta-lactamase or viral antigens such as herpes gD protein, or by preparation of the polypeptides in unfused form (by recombinant or *in vitro* synthetic methods) followed by covalent cross-linking to an immunogenic polypeptide such as keyhole limpet hemocyanin or STI using a divalent cross-linking agent. The immunogenic polypeptides are formulated with a vaccine adjuvant, e.g. alum or Freund's. Methods for preparing proteins in adjuvants and for cross-linking are well-known *per se* and would be employed by one skilled in the art, as are methods for vaccinating animals. The immunogenic conjugates are useful in preparing antibodies to the prodomain region for use in monitoring inhibin manufacture or for *in vivo* vaccination with the objective of raising antibodies capable of modulating animal physiology in reproductive cycles and fertility. Typically, the prodomain or its immunogen is administered in varied doses to fertile laboratory animals or swine and the reproductive cycles and fertility of the animals monitored, together with assays of serum levels of anti-immunogen or prodomain by routine competitive or sandwich immunoassay.

Substitution derivatives are produced by mutating the DNA in a target codon, so that thereafter a different amino acid is encoded by the codon, with no concomitant change in the number of residues present in the molecule expressed from the mutated DNA. Substitutions or deletions are useful for example in increasing the stability of the proteins herein by eliminating proteolysis sites, wherein residues are substituted within or adjacent to the sites or are deleted from the sites, or by introducing additional disulfide bonds through the substitution of cysteine for other residues. Substitutions are useful for facilitating the synthesis or recovery of mature or prodomain α or β chains. For example, methionine residues within the mature inhibin sequences are substituted or deleted, prepro sequences deleted, methionine inserted at the -1 site immediately NH_2 terminal to the mature NH_2 terminal residue and another sequence inserted N-terminal to the exogenous methionine. The inhibin derivative in this case is expressed as a fusion having an intermediate methionyl residue, which in turn is cleaved at this residue by cyanogen bromide in accordance with known practice. The mature inhibin derivative released from the fusion is recovered.

Exemplary porcine inhibin derivatives are [Asn₂₆₆->Gln]Inh α (to remove the putative glycosylation site), [Cys₃₂₅ or Cys₃₂₄-> Δ]Inh α , [Cys₃₆₁ or Cys₃₆₃-> Δ]Inh α , [Lys₃₂₁ or Lys₃₂₂-> Δ]Inh β_A or [Lys₃₂₂->His or Ser]Inh β_A (to inactivate a potential proteolysis site), [Lys₃₁₅->Arg; Val₃₁₆->Thr] Inh β_A (to create a β_A/β_B hybrid), [Cys₃₈₈ or Cys₃₉₀-> Δ]Inh β_A , [Lys₄₁₁->Gln]Inh β_A , [Arg₃₁₅->Lys; Val₃₁₆->Thr]Inh β_B (to create a β_B/β_A hybrid), [Cys₃₁₉ or Cys₃₂₀-> Δ]Inh β_B [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂-> Pro Phe Gly]Inh β_B , and [Arg₃₉₅->Gln]Inh β_B , wherein Inh is an abbreviation for inhibin and the residue members for Inh β_B are those used for the corresponding Inh β_A residue (see Fig. 2B).

The Inh β_A amino acid positions which are principal candidates for mutational substitution or deletion (or adjacent to which residues may be inserted) include residues 293-297, 364-376 and 387-398 (Fig. 8). Preferably, the proline, cysteine and glycine residues within these sequences are not modified. Candidates having greater potency than inhibin or activin, or which serve as inhibin or activin antagonists, are identified by a screening assay wherein the candidate is diluted into solutions containing constant amounts of inhibin or activin and the compositions assayed in the rat pituitary cell assay. Candidates which neither antagonize or agonize inhibin or activin are screened for utility in immunoassays for inhibin or activin by measuring competitive immunodisplacement of labelled inhibin or activin of the native hormones from polyclonal antibody directed against the native hormones. Exemplary contemplated sequence variants of Inh β_A include Phe₃₀₂->Ile or Leu; Gln₂₉₇->Asp or Lys; Trp₃₀₇->Tyr or Phe; Trp₃₁₀->Tyr or Phe; Ile₃₁₁->Phe or Val; Tyr₃₁₇->Trp or Thr; His₃₁₈->Lys; Ala₃₁₉->Ser; Asn₃₂₀->Gln, Tyr or His; Tyr₃₂₁->Thr or Asp, Phe₃₄₀->Tyr (a TGF- β/β_A intrachain hybrid); His₃₅₃->Asp; His₃₅₃->Lys (a β_A/β_B hybrid); Phe₃₅₆->Tyr; Val₃₆₄->Phe; Val₃₆₄->Leu; Tyr₃₇₅->Thr; Tyr₃₇₆->Trp; Asn₃₈₉->Gln, His or Lys; Ile₃₉₁->Leu or Thr; Met₃₉₀->Leu or Ser; Val₃₉₂->Phe, Glu, Thr or Ile. Comparable modifications are made in the human β_B chain. For example, Inh β_A contains a phenylalanyl residue at position 302, and Inh β_B also contains a phenylalanyl residue at a homologous position (264, Fig. 9) when aligned in the same fashion as is shown for porcine β_B in Fig. 4A. Thus, since the Phe₃₀₂ residue of β_A is described above as substituted by isoleucine or leucine, the Phe₂₆₄ of β_B is substituted with the same residues.

A factor in establishing the identity of a polypeptide as inhibin, activin or an inhibin variant is the ability of antisera which are capable of substantially neutralizing the hormonal activity of mature inhibin or activin to also substantially neutralize the hormonal activity of the polypeptide in question. However it will be recognized that immunological identity and hormonal activity are not necessarily coextensive. For example, a neutralizing antibody for inhibin may not bind a candidate protein because the neutralizing antibody happens to not be directed to specifically bind a site on inhibin that is critical to its activity. Instead, the antibody may bind an innocuous region and exert its neutralizing effect by steric hinderance. Therefore a candidate protein mutated in this innocuous region might no longer bind the neutralizing antibody, but it would nonetheless be inhibin in terms of substantial homology and biological activity.

It is important to observe that characteristics such as molecular weight, isoelectric point and the like for a native or wild type mature inhibin or activin obtained from follicular fluid or other tissue sources are descriptive only for the native form. Variants contemplated by the foregoing definition will include other polypeptides which will not exhibit all of the characteristics of native analogue. For example, inhibin derivatives like the insertion mutants, deletion mutants, or fusion proteins described above will bring inhibin outside of the molecular weight established for the corresponding native inhibin because fusion proteins with mature inhibin or proinhibin itself as well as insertion mutants will have a greater molecular weight than native, mature inhibin. On the other hand deletion mutants of native, mature inhibin will have a lower molecular weight. Finally, post-translational processing of preproinhibin chains in heterologous cell lines may not be accomplished with the fidelity exercised by the homologous host cell, thereby resulting in some variation in the amino termini of the α and/or β chains. This variation may be encountered as residual prosequence remaining with the mature protein, or the loss of several mature residues that are cleaved off

with the prosequence. The same is true with processing of the preprotein in heterologous recombinant cells.

Covalent modifications of inhibin, activin or prodomains are included within the scope hereof and include covalent or aggregative conjugates with other chemical moieties. Covalent derivatives are prepared by linkage of functionalities to groups which are found in the inhibin amino acid side chains or at the N- or C-termini, by means known in the art. For example, these derivatives will include: aliphatic esters or amides of the carboxyl terminus or residues containing carboxyl side chains, e.g., aspartyl residues; O-acyl derivatives of hydroxyl group-containing residues such as seryl or alanyl; and N-acyl derivatives of the amino terminal amino acid or amino-group containing residues, e.g. lysine or arginine. The acyl group is selected from the group of alkyl-moieties (including C3 to C10 normal alkyl), thereby forming alkanoyl species, and carbocyclic or heterocyclic compounds, thereby forming aroyl species. The reactive groups preferably are difunctional compounds known *per se* for use in cross-linking proteins to insoluble matrices through reactive side groups, e.g. m-Maleimidobenzoyl-N-hydroxy succinimide ester. Preferred derivatization sites are at histidine residues.

Covalent or aggregative derivatives of mature inhibin, activin or prodomain sequences are useful as reagents in immunoassay or for affinity purification procedures. For example, inhibin or prodomain is insolubilized by covalent bonding to cyanogen bromide-activated Sepharose® by methods known *per se* or adsorbed to polyolefin surfaces (with or without glutaraldehyde cross-linking) for use in the assay or purification of anti-inhibin or anti-prodomain antibodies or cell surface receptors. Inhibin or a prodomain sequence also is labelled with a detectable group, e.g., radioiodinated by the chloramine T procedure, covalently bound to rare earth chelates or conjugated to another fluorescent moiety for use in diagnostic assays, especially for diagnosis of inhibin or prodomain levels in biological samples by competitive-type immunoassays.

DNA which encodes the complete α and β chains of inhibin/activin is obtained by chemical synthesis, by screening reverse transcripts of mRNA from ovary, or by screening genomic libraries from any cell. It may be more efficient to simply synthesize portions of the DNA desired since screening is required to identify DNA to cDNA or genomic libraries that encode the α and β chains. Synthesis also is advantageous because unique restriction sites can be introduced at the time of preparing the DNA, thereby facilitating the use of the gene in vectors containing restriction sites otherwise not present in the native sequence, and steps can be taken to enhance translational efficiency as discussed above, without the need to further modify the DNA as by mutagenesis or the like. cDNA encoding the α or β chains is free of untranslated intervening sequences (introns) as well as free of flanking DNA encoding other proteins homologous to their source.

DNA encoding the α and β chains is obtained from other sources than porcine and human by (a) obtaining a cDNA library from the ovary of the target animal, (b) conducting Southern analysis with labelled DNA encoding porcine or human α and β chains or fragments thereof (generally, greater than 100 bp) in order to detect clones in the cDNA library that contain homologous sequences, (c) analyzing the clones by restricting enzyme analysis and nucleic acid sequencing so as to identify full-length clones and, if full length clones are not present in the library, recovering appropriate fragments from the various clones and ligating them at restriction sites common to the clones to assemble a clone encoding the full-length molecule. As shown *infra*, any sequences missing from the library can be obtained by the 3' extension on ovarian mRNA of synthetic oligodeoxynucleotides complementary to cDNA identified by screening the library, or homologous sequences are supplied from known animal cDNAs. This is particularly useful in constructing pre or prepro inhibin sequences to facilitate processing of preproinhibin to mature inhibin from the desired species.

Porcine and human ovarian cDNA libraries initially were probed for DNA encoding inhibin sequences using labelled oligonucleotides whose sequence was based on the partial amino acid sequence determined from analysis of purified porcine inhibin or, in the case of human cDNA, porcine cDNA probes. However, once having described cDNA encoding human and porcine inhibin and prodomains, one skilled in the art would realize that precisely hybridizing probes can be prepared from the described sequences in order to readily obtain the remainder of the desired human or porcine gene.

Nucleotide sequence analyses of identified porcine and human cDNA clones revealed the structures of the biosynthetic precursors of both forms of inhibin. Interestingly, the two inhibin chains are not derived from a single processed precursor. Instead, the two chains are translated from separate mRNAs and then assembled into the disulfide crosslinked two-chain molecule.

Figs. 1B and 2B and 6, 8 and 9 depict the DNA encoding the polypeptide chains constituting porcine and human preproinhibin and preproactivin. Obviously, degenerate codons may be substituted for those disclosed in these figures where the same amino acid is encoded. The DNA of Figs. 1B, 2B, 6, 8 and 9 is mutated in order to encode the amino acid variants of the α and β chains described above. In particular, the

prepro sequences are deleted and a start codon inserted immediately 5' to the mature chain in question so that the chain is expressed directly in recombinant culture. The DNA also is labelled, e.g. with radioactive phosphorous, and used to screen ovarian cDNA libraries from other species to identify α or β chain encoding DNA from such other species as is generally described above.

5 Covalent labelling of this DNA is accomplished with a detectable substance such as fluorescent group, a radioactive atom or a chemiluminescent group by methods known per se. The labelled DNA is then used in conventional hybridization assays. Such assays are employed in identifying vectors and transformants as described in examples infra, or for in vitro diagnosis such as detection of mRNA in tissues.

Lengthy sequences desirably are synthesized in host cells transformed with vectors containing DNA
10 encoding them, e.g. inhibin or prodomain sequence. Vectors are used to amplify the DNA which encodes the chains, either in order to prepare quantities of DNA for further processing (cloning vectors) or for expression of the chains (expression vectors). An expression vector is a replicable DNA construct in which a DNA sequence encoding an α or β chain is operably linked to suitable control sequences capable of effecting their expression in a suitable host. Cloning vectors need not contain expression control sequences.
15 Such control sequences include a transcriptional promoter, an optional operator sequence to control transcription, a sequence encoding suitable mRNA ribosomal binding sites (for prokaryotic expression), and sequences which control termination of transcription and translation. The vector should include a selection gene to facilitate the stable expression of the desired polypeptide and/or to identify transformants. However, the selection gene for maintaining α and/or β chain expression can be supplied by a separate vector in
20 cotransformation systems using eukaryotic host cells.

Vectors comprise plasmids, viruses (including phage), and integratable DNA fragments i.e., fragments that are integratable into the host genome by recombination. The vectors described herein for use in eukaryotic cell expression of inhibin α and/or β chains contain plasmid sequences for cloning in microbes, where the plasmid replicates autonomously from the host genome, but the DNA is believed to integrate into
25 the eukaryotic host cell genome upon transformation. Similarly, bacillus vectors that genomically integrate by homologous recombination in bacillus also are useful. However, all other forms of vectors which serve an equivalent function and which are, or become, known in the art are suitable for use herein.

Suitable vectors generally will contain replicon (origins of replication, for use in non-integrative vectors) and control sequences which are derived from species compatible with the intended expression host.
30 Transformed host cells are cells which have been transformed or transfected with vectors containing inhibin α and/or β chain encoding DNA. Transformed host cells contain cloned DNA and, when transformed with an expression vector, also express the α and/or β chains. The expressed polypeptides will be deposited intracellularly or secreted into either the periplasmic space or the culture supernatant, depending upon the host cell selected and the presence of suitable processing signals in the expressed protein, e.g. homologous or heterologous signal sequences.
35

DNA regions are operably linked when they are functionally related to each other. For example, DNA for a presequence or secretory leader is operably linked to DNA for a polypeptide if it is expressed as a preprotein which participates in the secretion of the polypeptide; a promoter is operably linked to a coding sequence if it controls the transcription of the sequence; or a ribosome binding site is operably linked to a
40 coding sequence if it is positioned so as to permit translation. Generally, operably linked means that the DNA sequences being linked are contiguous and, in the case of secretory leaders, contiguous and in reading phase.

Suitable host cells are prokaryotes, yeast or higher eukaryotic cells. Prokaryotes include gram negative or gram positive organisms, for example E. coli or Bacilli. Higher eukaryotic cells include established cell
45 lines of mammalian origin as described below. A preferred host cell is E. coli 294 (ATCC 31,446) although other prokaryotes such as E. coli B, E. coli X1776 (ATCC 31 537), E. coli W3110 (ATCC 27 325), pseudomonas species, or Serratia Marcesans are suitable.

Expression vectors for host cells ordinarily include an origin of replication (where extrachromosomal amplification is desired, as in cloning, the origin will be a bacterial origin), a promoter located upstream from
50 the inhibin coding sequences, together with a ribosome binding site (the ribosome binding or Shine-Dalgarno sequence is only needed for prokaryotic expression), RNA splice site (if the inhibin DNA contains genomic DNA containing one or more introns), a polyadenylation site, and a transcriptional termination sequence. As noted, the skilled artisan will appreciate that certain of these sequences are not required for expression in certain hosts. An expression vector for use with microbes need only contain an origin of
55 replication recognized by the intended host, a promoter which will function in the host and a phenotypic selection gene, for example, a gene encoding proteins conferring antibiotic resistance or supplying an auxotrophic requirement. Inhibin DNA is typically cloned in E. coli using pBR322, a plasmid derived from an E. coli species (Bolivar, et al., 1977 "Gene" 2: 95). pBR322 contains genes for ampicillin and tetracycline

resistance and thus provides easy means for identifying transformed cells.

Expression vectors, unlike cloning vectors, must contain a promoter which is recognized by the host organism. This is generally a promoter homologous to the intended host. Promoters most commonly used in recombinant DNA construction include the β -lactamase (penicillinase) and lactose promoter systems (Chang *et al.*, 1978, "Nature", 275: 615; and Goeddel *et al.*, 1979, "Nature" 281: 544), a tryptophan (trp) promoter system (Goeddel *et al.*, 1980, "Nucleic Acids Res." 8: 4057 and EPO Appl. Publ. No. 36,776) and the tac promoter [H. De Boer *et al.*, 1983, "Proc. Nat'l. Acad. Sci. U.S.A." 80: 21-25]. While these are the most commonly used, other known microbial promoters are suitable. Details concerning their nucleotide sequences have been published, enabling a skilled worker operably to ligate them to DNA encoding inhibin in plasmid vectors (Siebenlist *et al.*, 1980, "Cell" 20: 269) and the DNA encoding inhibin or its derivative. Promoters for use in prokaryotic expression systems also will contain a Shine-Dalgarno (S.D.) sequence operably linked to the DNA encoding the inhibin, i.e., the S.D. sequence is positioned so as to facilitate translation. Generally, this means that the promoter and S.D. sequences located upstream from the second codon of a bacterial structural gene are substituted for the sequences of prepro inhibin located 5' to the mature α and/or β chains.

In addition to prokaryotes, eukaryotic microbes such as yeast cultures are transformed with inhibin-encoding vectors. *Saccharomyces cerevisiae*, or common baker's yeast, is the most commonly used among lower eukaryotic host microorganisms. However, a number of other strains are commonly available and useful herein. Yeast vectors generally will contain an origin of replication from the 2 micron yeast plasmid or an autonomously replicating sequence (ARS), a promoter, DNA encoding the α and/or β chain, sequences for polyadenylation and transcription termination, and a selection gene. A suitable plasmid for expression in yeast is YRp7, (Stinchcomb *et al.*, 1979, "Nature", 282: 39; Kingsman *et al.*, 1979, "Gene", 7: 141; Tschemper *et al.*, 1980, "Gene", 10:157). This plasmid already contains the *trp1* gene which provides a selection marker for a mutant strain of yeast lacking the ability to grow in tryptophan, for example ATCC No. 44076 or PEP4-1 (Jones, 1977, "Genetics", 85: 12). The presence of the *trp1* lesion in the yeast host cell genome then provides an effective environment for detecting transformation by growth in the absence of tryptophan.

Suitable promoting sequences in yeast vectors include the promoters for metallothionein, 3-phosphoglycerate kinase (Hitzeman *et al.*, 1980, "J. Biol. Chem.", 255: 2073) or other glycolytic enzymes (Hess *et al.*, 1968, "J. Adv. Enzyme Reg.", 7: 149; and Holland *et al.*, 1978, "Biochemistry", 17, 4900), such as enolase, glyceraldehyde-3-phosphate dehydrogenase, hexokinase, pyruvate decarboxylate, phosphofructokinase, glucose-6-phosphate isomerase, 3-phosphoglycerate mutase, pyruvate kinase, triosephosphate isomerase, phosphoglucose isomerase, and glucokinase. Suitable vectors and promoters for use in yeast expression are further described in R. Hitzeman *et al.*, EP 73,657A.

Other yeast promoters, which have the additional advantage of transcription controlled by growth conditions, are the promoter regions for alcohol dehydrogenase 2, isocytochrome C, acid phosphatase, degradative enzymes associated with nitrogen metabolism, and the aforementioned metallothionein and glyceraldehyde-3-phosphate dehydrogenase, as well as enzymes responsible for maltose and galactose utilization. In constructing suitable expression plasmids, the termination sequences associated with these genes are also ligated into the expression vector 3' of the inhibin or derivative coding sequences to provide termination and polyadenylation of the mRNA.

Cultures of cells derived from multicellular organisms are the preferred host cells herein because it is believed that expression of hormonally active inhibin or activin will only occur in such cells, with microbial expression resulting at most only in immunological cross-reactivity. In principle, any higher eukaryotic cell culture is workable, whether from vertebrate or invertebrate culture. Propagation of vertebrate cells in culture *per se* has become a routine procedure in recent years [Tissue Culture, Academic Press, Kruse and Patterson, editors (1973)].

Suitable host cells for expressing α or β chains in higher eukaryotes include: monkey kidney CVI line transformed by SV40 (COS-7, ATCC CRL 1651); baby hamster kidney cells (BHK, ATCC CRL 10); chinese hamster ovary-cells-DHFR (described by Urlaub and Chasin, PNAS (USA) 77: 4216, [1980]); mouse sertoli cells (TM4, Mather, J.P., Biol. Reprod. 23: 243-251 [1980]); monkey kidney cells (CVI ATCC CCL 70); african green monkey kidney cells (VERO-76, ATCC CRL-1587); human cervical carcinoma cells (HELA, ATCC CCL 2); canine kidney cells (MDCK, ATCC CCL 34); buffalo rat liver cells (BRL 3A, ATCC CRL 1442); human lung cells (W138, ATCC CCL 75); human liver cells (Hep G2, HB 8065); mouse mammary tumor (MMT 060652, ATCC CCL 51); rat hepatoma cells (HTC, M1, 54, Baumann, M., *et al.*, J. Cell Biol. 85: 1-8 [1980]) and TRI cells (Mather, J.P. *et al.*, Annals N.Y. Acad. Sci. 383: 44-68 [1982]).

The transcriptional and translation control sequences in vertebrate cell expression vectors preferably are provided from viral sources. For example, commonly used promoters are derived from polyoma, Adenovirus

2, and most preferably Simian Virus 40 (SV40). The early and late promoters of SV40 are particularly useful because both are obtained easily from the virus as a fragment which also contains the SV40 viral origin of replication (Fiers *et al.*, 1978, "Nature", 273: 113). Smaller or larger SV40 fragments may also be used, provided the approximately 250 bp sequence extending from the *Hind* III site toward the *Bgl* I site located in the viral origin of the replication is included. Further, it is also possible to utilize the genomic promoters, control and/or signal sequences normally associated with the α or β -chains, provided each control sequences are compatible with and recognized by the host cell.

An origin of replication may be provided either by construction of the vector to include an exogenous origin, such as may be obtained from SV40 or other viral (e.g. Polyoma, Adenovirus, VSV, or BFV) source, or may be provided by the host cell chromosomal replication mechanism. If the vector is integrated into the host cell chromosome, the latter is often sufficient.

Rather than using vectors which contain viral origins of replication, mammalian cells are cotransformed with DNA encoding a selectable marker and DNA encoding the α and/or β chains. An example of a suitable selectable marker is dihydrofolate reductase (DHFR) or thymidine kinase. Such markers are proteins, generally enzymes that enable the identification of transformant cells, i.e., cells which had been competent to take up exogenous DNA. Generally, identification is by survival of transformants in culture medium that is toxic to untransformed cells or from which the cells cannot obtain a critical nutrient without having taken up the marker protein.

In selecting a preferred host mammalian cell for transfection by vectors which comprise DNA sequences encoding both inhibin and DHFR, it is appropriate to select the host according to the type of DHFR protein employed. If wild type DHFR protein is employed, it is preferable to select a host cell which is deficient in DHFR thus permitting the use of the DHFR coding sequence as marker for successful transfection in selective medium which lacks hypoxanthine, glycine, and thymidine (hgt⁻). An appropriate host cell in this case is the Chinese hamster ovary (CHO) cell line deficient in DHFR activity, prepared and propagated as described by Urlaub and Chasin, 1980, "Proc., Nat'l. Acad. Sci." (USA) 77: 4216.

On the other hand, if DNA encoding DHFR protein with low binding affinity for methotrexate (MTX) is used as the controlling sequence, it is not necessary to use DHFR resistant cells. Because the mutant DHFR is resistant to MTX, MTX containing media can be used as a means of selection provided that the host cells are themselves MTX sensitive. Most eukaryotic cells which are capable of absorbing MTX appear to be methotrexate sensitive. One such useful cell line is a CHO line, CHO-K1 (ATCC No. CCL 61). Preferably, transformants are first selected for neomycin resistance (the transfection is conducted together with DNA encoding the neomycin resistance gene), followed by MTX amplification of the α and/or β chain expression as the case may be. See Kim *et al.*, "Cell" 42: 129-138 (1985) and EP 160,457A.

Other methods suitable for adaptation to the synthesis of α and/or β chains in recombinant vertebrate cell culture are described in M-J. Gething *et al.*, "Nature" 293: 620-625 (1981); N. Mantei *et al.*, "Nature" 281: 40-46; and A. Levinson *et al.*, EP 117,060A and 117,058A.

The inhibin α chain is expressed in recombinant cell culture with or without either of the β -chain molecules. Similarly, host cells are transformed with DNA encoding either or both of the mature β -chains. Based on analogy to TGF- β , the mature β -chains are capable of forming homodimers or β_A/β_B heterodimers upon expression in recombinant culture. These structures are not inhibin and will be referred to herein as β -chain dimers or activin. These are useful in the preparation of active inhibin, serving as sources of the β -chain, or are used as gel electrophoresis standards to detect the diversion into β -chain dimers of β -chains synthesized in α and β chain cotransformants. As will be seen in Example 4, this is not a hypothetical problem. Of course, the dimers are also useful in modulating reproduction as noted above.

β -chain hetero or homodimers are separated by *in vitro* unfolding of the individual chains followed by oxidative disulfide bond formation with the α -chain in accord with processes generally known *per se*. Preferably, however, in preparing mature inhibin the recombinant host is transformed with DNA encoding both the α and either of the β -chains. The intact hormonally active molecule is then assembled by the host cell *in vivo*, and it is thus unnecessary to combining the two chains by *in vitro* processing. The DNA encoding the α and β -chains is preferably located on the same vector, and under the control of the same promoter, but this is not essential.

Certain β -chain amino acid sequence variants identified in the screening procedure will not bind to pituitary cell surface receptors nor as a consequence will they exhibit hormonal activity. Such variants, when expressed as homodimers in recombinant cell culture, are useful in immunoassays for activin when they bear immunological epitopes cross-reactive with the native β -chain. In addition, such variants are coexpressed with DNA encoding hormonally active β -chain to yield a hybrid bearing native and variant β -chain. In this case the variant serves to stabilize the structure of the native β -chain. This form of β -chain heterodimer is useful, like the homodimer, in immunoassays for activin. It may also function as an activin antagonist.

The activin/inhibin β -chains also are coexpressed with TGF- β in order to produce β -chain/TGF- β hybrids. Vectors and methods for the expression of TGF- β are known. For example, see Derynck *et al.*, Human Transforming Growth Factor- β Complementary DNA Sequence and Expression in Normal and Transformed Cells "Nature" 316: 701-705 (1985). Contranformation of mammalian host cells by vectors bearing the TGF- β gene as described by Derynck *et al.* together with the β_A or β_B chains of activin/inhibin will result in secretion of a proportion of a β -chain/TGF- β hybrid dimers. This hybrid is useful in preparing TGF- β / β -chain immunogens or in immunoassays.

Inhibin, activin or prodomain sequences are recovered from transformed cells in accord with *per se* known procedures. When a polypeptide is expressed in recombinant bacteria as a refractile body, the desired polypeptide is recovered and refolded by conventional methods. Alternatively, the culture supernatants from transformed cells that secrete activin or inhibin, preferably mammalian cells, are simply separated from the cells by centrifugation. Then the inhibin generally is purified by successive purification procedures that include heparin-Sepharose affinity chromatography, gel filtration and at least one and preferably several RP-HPLC (reverse phase high pressure liquid chromatography) steps using different conditions in the stationary phase and/or mobile phase. Prodomain sequences produced by *in vitro* synthesis will be purified by conventional methods.

The prodomain polypeptides that are preferred for use herein are recovered from the culture media of recombinant cells transformed to synthesize the α and/or β chains as appropriate for the desired prodomain. Specifically, they are recovered by separating the culture medium polypeptides on native electrophoresis gel, excising bands having the predicted molecular weight and thereafter purifying the eluted polypeptides further, for example by FPLC or HPLC, followed by amino acid sequence determination for the substantially homogeneous separated polypeptides. Purified prodomain polypeptides then are used to raise antibodies, e.g., in rabbits, which when used in immunoaffinity purification will simplify the recovery of the prod domains.

In the preferred procedure for isolating porcine hormonally active inhibin, clarified transformant culture supernatant or cell lysate is first purified by heparin-Sepharose® affinity chromatography, next by gel filtration on Sephacryl® S-200 gel and then with four successive RP-HPLCs using different mobile phase gradients and/or derivatized silica supports. Preferably, stationary phases having relatively low hydrophobicity are used, with C3-C8 columns being preferred and C3-C5 and phenyl columns being particularly preferred. Solute specificity of the mobile phase is preferably adjusted by varying the concentration of an organic component, particularly acetonitrile. Although a single RP-HPLC fractionation significantly increases the purity relative to the gel-filtrated material, two or more, and preferably four, RP-HPLC purifications are generally performed subsequent to successive treatment by heparin-Sepharose chromatography and gel filtration. This method has been found to be adaptable to the purification of human inhibin from recombinant cell culture as well.

The first step of the purification is heparin-Sepharose affinity chromatography, in which the protein is adsorbed to the Sepharose-bound heparin moieties under application conditions, and the adsorbed inhibin material is recovered by 1M NaCl elution. This step greatly expedites the purification procedure for crude extracts because it allows a relatively large volume of a crude extract to be processed fairly rapidly while recovering an amount of protein exhibiting total inhibin activity equal to at least 90% of that of the crude extract.

For the detection of inhibin activity in the various column fractions, aliquots ranging from 0.01% to 0.1% by volume are removed, and after added 100 μ g human serum albumin in 100 μ l water, the solvents were evaporated in a Speed-Vac concentrator (Savant, Hicksville, N.Y.). The residue is redissolved in 3 ml 1% fetal bovine serum in HDMEM, filtered through a Millex-GS 0.22 μ m filter (Millipore Corp., Bedford, MA) and assayed in duplicate. To speed up the bioassays during the purification process, only basal inhibition of FSH secretion exerted by the inhibin activity is determined and plotted in the region where the inhibin proteins were expected to migrate in the chromatograms.

To perform the heparin-Sepharose affinity chromatography, cell debris is spun down in a Beckman J2-21 centrifuge (Beckman Instruments, Inc., Palo Alto, CA.) using a JA-20 rotor at 10,000 rpm for 30 minutes. One half of the supernatant is diluted in 10 times its volume by the addition of 0.01 M Tris-HCl containing 0.1 M NaCl, pH 7, in an Erlenmeyer flask and pumped simultaneously via silastic tubes (0.76 mm ID) into heparin-Sepharose® (Pharmacia Fine Chemicals, Piscataway, N.J.) columns (3.5 x 9 cm) by two Rabbit 4-channel peristaltic pumps (Rainin Instrument Co., Inc., Emeryville, CA) at 40 ml/hr per column. After all the fluid has been pumped through the heparin-Sepharose, the eight columns are washed simultaneously with 0.01 M Tris-HCl, pH 7, containing 0.1 M NaCl in the same manner. The adsorbed proteins with inhibin activity are removed by washing the eight columns simultaneously with 0.01 M Tris-HCl containing 1 M NaCl, pH 7, as above, and the wash is collected into fractions. The inhibin activity is monitored by the *in*

vitro bioassay described above. The columns are regenerated by further washing with 2M NaCl in 0.01 M Tris-HCl, pH 7, and re-equilibrated with 0.01 M Tris-HCl containing 0.1 M NaCl for purification of remaining extract.

Next, the material is fractionated by gel filtration to separate proteins generally according to their molecular weights. The fractions having inhibin activity extracted by the heparin-Sepharose columns were pooled and dialyzed overnight to remove NaCl in a 28.6 mm cylinder diameter Spectrapor No. 3 membrane tubing with M, cutoff at 3,500 (Spectrum Medical Industries, Inc., Los Angeles, CA.) against 30% acetic acid. The retained fluid is centrifuged, as above, to remove a white precipitate, and the supernatant is divided into equal portions for applying to 5 x 100 cm Sephacryl S-200 superfine columns (Pharmacia Fine Chemicals, Piscataway, N.J.). Each column is eluted with 30% acetic acid at 20 ml for 22 min., and the column fractions are monitored by UV absorption at 280 nm and by bioassay.

The bioassay-positive protein from the S-200 columns is pooled and lyophilized. The lyophilized material is dissolved in 0.2N acetic acid (1 ml/ml) and filtered through a Millex-HA 0.45 μ m filter (Millipore Corp., Bedford, MA.). The filtrate is applied directly onto a 1 x 25 cm Vydac 5- μ m particle-size C4 column (The Separations Group Hesperia, CA.) and developed with a gradient of TEAP buffer. In the TEAP system, buffer A consists of 0.25 N triethylammonium phosphate pH 3, and buffer B is 80% acetonitrile in buffer A. After all the filtrate had been loaded, the column is washed with the aqueous buffer A until the UV absorption reached baseline. The fractions exhibiting inhibin activity are separated in a Beckman 332 gradient liquid chromatography system (Beckman Instruments, Inc., Berkeley, CA.) equipped with a Spectroflow 757 UV detector (Kratos Analytical Instruments, Ramsey, N.J.), a Soltec 220 recorder (Soltec Corp., Sun Valley, CA.) and a Redirac 2112 fraction collector (LKB Instruments, Inc., Gathersburg, MD). Zones of inhibin activity are detected by bioassay.

Inhibin protein containing the β_B chain is further purified free of inhibin containing the β_A species, if desired, by two more RP-HPLC steps. The first step uses a 1 x 25 cm Vydac 5- μ m-particle-size C4 column and a trifluoroacetic acid (TFA) buffer system and the second step employs a 1 x 25 cm Vydac 5- μ m-particle-size Phenyl column and the TEAP buffer system. In the TFA system, buffer A contains 1 ml trifluoroacetic acid in 999 ml water and buffer B is 1 ml trifluoroacetic acid in 199 ml water and 800 ml acetonitrile. The two inhibin species elute separately. Inhibin accumulated from a few batches was concentrated by RP-HPLC using a 0.46 x 25 cm Aquapore RF-300 10 μ m-particle-size column (Brownlee Labs., Santa Clara, CA.) and the TFA buffer system. Ordinarily, however, this purification step will not be used with cell culture supernatants from transformants with DNA encoding only the β_A or β_B chains.

Inhibin, activin, prodomain sequences or their variants are administered in the form of pharmaceutically acceptable nontoxic salts, such as acid addition salts or metal complexes e.g., with zinc, iron or the like (which are considered as salts for purposes of this application). Illustrative of such acid addition salts are hydrochloride, hydrobromide, sulphate, phosphate, maleate, acetate, citrate, benzoate, succinate, malate, ascorbate, tartrate and the like. Intravenous administration in isotonic saline, phosphate buffer solutions or the like is suitable.

The polypeptide herein should be administered under the guidance of a physician, and pharmaceutical compositions will usually contain an effective amount of the peptide in conjunction with a conventional, pharmaceutically-acceptable carrier. The dosage will vary depending upon the specific purpose for which the protein is being administered, and dosage levels in the range of about 0.1 to about 1 milligram per Kg. of body weight may be used when inhibin is administered on a regular basis as a male contraceptive.

Inhibin, activin, prodomain sequences or their variants desirably are administered from an implantable or skin-adhesive sustained-release article. Examples of suitable systems include copolymers of L-glutamic acid and gamma ethyl-L-glutamate (U. Sidman *et al.*, 1983, "Biopolymers" 22(1): 547-556), poly (2-hydroxyethyl-methacrylate) (R. Langer *et al.*, 1981, "J. Biomed. Mater. Res." 15: 167-277 and R. Langer, 1982, "Chem. Tech." 12: 98-105) ethylene vinyl acetate (R. Langer *et al.*, *Id.*), or poly-D-(-)-3- Hydroxybutyric acid (EP 133,988A). Such articles are implanted subcutaneously or are placed into contact with the skin or mucous membranes.

In order to simplify the Examples certain frequently occurring methods will be referenced by shorthand phrases.

Plasmids are designated by a low case p preceded and/or followed by capital letters and/or numbers. The starting plasmids herein are commercially available, are publicly available on an unrestricted basis, or can be constructed from publicly available plasmids or DNA in accord with published procedures. In addition, other equivalent plasmids are known in the art and will be apparent to the ordinary artisan.

"Digestion" of DNA refers to catalytic cleavage of the DNA with an enzyme that acts only at certain locations in the DNA. Such enzymes are called restriction enzymes, and the sites for which each is specific is called a restriction site. "Partial" digestion refers to incomplete digestion by a restriction enzyme, i.e.,

conditions are chosen that result in cleavage of some but not all of the sites for a given restriction endonuclease in a DNA substrate. The various restriction enzymes used herein are commercially available and their reaction conditions, cofactors and other requirements as established by the enzyme suppliers were used. Restriction enzymes commonly are designed by abbreviations composed of a capital letter followed by other letters and then, generally, a number representing the microorganism from which each restriction enzyme originally was obtained. In generally, about 1 µg of plasmid or DNA fragment is used with about 1 unit of enzyme in about 20 µl of buffer solution. Appropriate buffers and substrate amounts for particular restriction enzymes are specified by the manufacturer. Incubation times of about 1 hour at 37°C are ordinarily used, but may vary in accordance with the supplier's instructions. After incubation, protein is removed by extraction with phenol and chloroform, and the digested nucleic acid is recovered from the aqueous fraction by precipitation with ethanol. Digestion with a restriction enzyme infrequently is followed with bacterial alkaline phosphatase hydrolysis of the terminal 5' phosphates to prevent the two restriction cleaved ends of a DNA fragment from "circularizing" or forming a closed loop that would impede insertion of another DNA fragment at the restriction site. Unless otherwise stated, digestion of plasmids is not followed by 5' terminal dephosphorylation. Procedures and reagents for dephosphorylation are conventional (T. Maniatis et al., 1982, *Molecular Cloning* pp. 133-134).

"Recovery" or "isolation" of a given fragment of DNA from a restriction digest means separation of the digest on polyacrylamide gel electrophoresis, identification of the fragment of interest by comparison of its mobility versus that of marker DNA fragments of known molecular weight, removal of the gel section containing the desired fragment, and separation of the gel from DNA. This procedure is known generally. For example, see R. Lawn et al., 1981, "Nucleic Acids Res." 9: 6103-6114, and D. Goeddel et al., 1980, "Nucleic Acids Res." 8: 4057.

"Southern Analysis" is a method by which the presence of DNA sequences in a digest or DNA-containing composition is confirmed by hybridization to a known, labelled oligonucleotide or DNA fragment. For the purposes herein, unless otherwise provided, Southern analysis shall mean separation of digests on 1 percent agarose, denaturation and transfer to nitrocellulose by the method of E. Southern, 1975, "J. Mol. Biol." 98: 503-517, and hybridization as described by T. Maniatis et al., 1978, "Cell" 15: 687-701.

"Transformation" means introducing DNA into an organism so that the DNA is replicable, either as an extrachromosomal element or chromosomal integrant. Unless otherwise provided, the method used herein for transformation of *E. coli* is the CaCl₂ method of Mandel et al., 1970, "J. Mol. Biol." 53: 154.

"Ligation" refers to the process of forming phosphodiester bonds between two double stranded nucleic acid fragments (T. Maniatis et al., Id., p. 146). Unless otherwise provided, ligation may be accomplished using known buffers and conditions with 10 units of T4 DNA ligase ("ligase") per 0.5 µg of approximately equimolar amounts of the DNA fragments to be ligated.

"Preparation" of DNA from transformants means isolating plasmid DNA from microbial culture. Unless otherwise provided, the alkaline/SDS method of Maniatis et al., Id. p. 90., may be used.

"Oligonucleotides" are short length single or double stranded polydeoxynucleotides which are chemically synthesized by known methods and then purified on polyacrylamide gels.

EXAMPLE 1

Isolation of Cloned Inhibin α -Subunit cDNAs

The strategy for identification of clones containing coding sequences for the porcine inhibin subunits was based on the "long-probe" approach, successful in some previous instances (Anderson et al., 1983, "Proc. Nat. Acad. Sci. USA" 80:6836-6842 and Ullrich et al., 1984, "Nature" 309:418-425). Briefly, a high-complexity cDNA library constructed in λ gt10 and derived from porcine ovarian mRNA by oligo-dT-primed cDNA synthesis was screened with a single 64-base-long synthetic oligodeoxynucleotide directed against the N-terminal amino acid sequence of the α -chain of porcine inhibin. It was found that the library is to be prepared from fresh ovarian tissue because the inhibin chain mRNA was apparently quite labile. Approximately 1 in 2,000 plaques hybridized with this probe, and sequence analysis of several hybridizing cloned cDNAs confirmed correct probe identification. This analysis revealed that none of the characterized cDNAs contained sufficient sequence information to predict the complete structure of the α -chain precursor protein. Rather than analyzing more clones from the same cDNA library, a second library was constructed by 3' extension on ovarian mRNA of a synthetic oligodeoxynucleotide complementary to a sequenced region encoding α precursor residues 60-64 (Fig. 1A). This library was screened with a suitable restriction fragment from a previously analyzed cDNA and yielded several isolates which specified the remainder of the DNA sequences encoding the N-terminal region of the α precursor. Completeness of the coding sequence was

judged from the presence of a long reading frame which specifies the porcine α -chain peptide sequence and starts with a methionine codon preceded by an in-frame stop codon and followed by a hydrophobic sequence bearing the hallmarks of a signal peptide. The full sequences for the precursor protein and its cDNA are shown in Fig. 1B. The complete protein including signal peptide has an Mr of ~40K consisting of 364 amino acids, of which the C-terminal 134 (Mr ~14.5K) constitute the porcine inhibin α -chain. There are several Arg-Arg sequences in the proregion of the precursor, one of them directly preceding the α subunit. We believe that this latter pair of basic residues is the processing site for the proteolytic release of the α peptide. The deduced precursor sequence predicts two N-linked glycosylation sites, one within the α chain proper.

In addition to the coding region, the cDNA sequence contains a 3'-untranslated sequence of 167 nucleotides, including the canonical AATAAA polyadenylation signal, and a 5'-untranslated region, the proper length of which is presently unknown.

The detailed method was as follows:

Polyadenylated mRNA was prepared from freshly frozen porcine ovaries (Kaplan *et al.*, "J. Biochem." 183: 181-184) An oligo-dT-primed cDNA library of ~6x10⁶ clones in λ gt10 (Huynh *et al.*, 1984, *DNA Cloning Techniques.*, Ed. D. Glover) was prepared from 5 μ g polyA⁺ mRNA as described by Wood *et al.*, "Nature" 312: 330-337 (1984), except that the *EcoRI* adaptors used had the sequence

5' -AATTCACCTCGACACGC-3'
3' -GTGAGCTCTGCG-5' P.

Approximately 1 x 10⁶ unamplified cDNA clones were screened with 5 α -subunit oligonucleotide

5'-ACCGCCCTTTGCCCTTGGCTCCCTGCTGCTCTGAGACTGCTGCAGACCTCCTGAGG-3',

based on the amino acid sequence underlined in Fig. 1B. Hybridization was carried out with the phosphorylated ³²P-labelled probe in 5xSSC, 40% formamide at 37°C. Filters were washed at 50°C with 1xSSC, 0.1% SDS. Approximately 500 hybridization positive clones were obtained, twelve of which were purified and examined for insert size. The *EcoRI* inserts of five of these (λ PIN- α 2, - α 5A, - α 5, - α 9, - α 10) were subcloned into M13 derivatives (Messing *et al.*, 1981 "Nucl. Acids Res." 9:309-321) and sequenced by the dideoxy chain termination method of Sanger *et al.*, "Proc. Nat. Acad. Sci. USA" 74:5463-5467 (1977).

A specifically primed library was prepared by priming 5 μ g of polyA⁺ mRNA with the oligonucleotide 5'-CCCCACAGCATGTCTT-3' (complementary to nucleotides 248-263) and subsequent cloning into λ gt10. Approximately 2x10⁵ clones of the 1x10⁶ clones obtained were screened with the 5' 100bp *EcoRI*-*Bam*HI fragment prepared from λ PIN- α 2. Twelve of the 170 hybridization positive clones obtained were purified and two (λ PIN-S12s, -S4s) were sequenced by the dideoxy method. The complete nucleotide sequences of the α -subunit cDNAs were obtained by subcloning various restriction fragments with the different λ isolates into the M13 phage derivatives. Compressions were resolved by the use of deoxyinosine mixes in combination with the *E. coli* single stranded binding protein (Pharmacia).

Isolation of Cloned Inhibin β Subunit cDNAs

The cDNA sequences encoding the precursors of the inhibin β subunits were obtained from the same cDNA libraries used for the α subunit. Overlapping cDNA clones were isolated by screening first with single long synthetic oligodeoxynucleotide probes based on the two N-terminal β subunit sequences and subsequently with suitable restriction fragments derived from characterized cDNA clones which served as probes for "walking" in both 5' and 3' directions (Fig. 2A).

In more detail, approximately 2x10⁵ oligo-dT primed ovarian cDNA clones were screened with the 5' end labelled β_A oligonucleotide,

5' -AAGAAGCAGTTCTTTGTGTCTTCAAGGACATTGGCTGGAATGACTGGATCATTGC-3'

based on the amino acid sequence of residues 321-339. Five hybridization positives were obtained, of which three proved to contain β_A coding sequences (λ PIN- β A2, - β_A 4, - β_A 8). A 5' end 154 bp *EcoRI*-*HindIII*

(nucleotides 158-297) fragment and a 3' end 213 bp *EcoRI*-Pst fragment (nucleotides 1679-1892) derived from λ PIN β A2 were used to screen 2×10^6 oligo-dT primed cDNA clones and 2×10^5 clones from the α -chain specifically primed library. Out of the sixteen clones analyzed in detail two were found to have longer 5' ends (λ PIN- β A5s, - β A22) and one clone λ PIN- β A21 contained the entire 3'-untranslated region. Porcine inhibin β _B subunit cDNA clones were isolated by screening 2×10^5 clones from the specifically primed library with the β _B oligonucleotide

5' - GGCCTGGAGTGTGATGGGAGAACCAACCTGTCTGCCGCCAGGAATTTTTCATCGATTTCAGGCT -3',

10

which was based on the NH₂-terminal sequence described in Fig. 1A. Positive clones were further screened with the oligonucleotide inosine probe 5'-AAITCTATIAAIAA^T TG_C^T -3' ("I" in this sequence stands for inosine), which covers all the possibilities in the non-coding strand for the amino acid sequence QQFFIDF. Two clones (λ PIN β _B-1s, -2s) were isolated and sequenced and found to code for the β _B subunit. A 230 bp *EcoRI*-*Sma* (nucleotides 21-251) fragment was isolated from λ PIN β _B-1 and used as a hybridization probe to screen 2×10^6 oligo-dT primed cDNA clones. Two positives were obtained (λ PIN β _B-3,4). The nucleotide sequence of these overlapping clones was used to construct the sequence shown. All sequences were obtained by subcloning specific fragments into M13 phage vectors (Messing *et al.*, *op cit.*). The *EcoRI* restriction sites referred to above are all contained within the cDNA adaptor fragment, and do not refer to sequences present in the cDNA.

We noted that only very few clones from the oligo-dT-primed library (4 out of 2×10^5) hybridized with the synthetic probe for the β -subunit of inhibin A. Although most of these proved correct by DNA sequence analysis, none contained a full 3'-untranslated region, as judged by the absence of a polyA homopolymer at their 3' ends. Absence of polyA tails suggested the existence of a very long 3'-untranslated sequence in this mRNA species and/or structural region(s) which prove difficult to copy by the polymerases used for library construction. Unexpectedly, a higher abundance (~10-fold) of inhibin β _A subunit coding sequences was found in the cDNA library made by specific priming on α -subunit mRNA. This library was screened with the synthetic probe for the β -chain of inhibin A on the subsequently refuted theory that the α precursor mRNA might also encode the β subunit. The high abundance of inhibin β _A cDNA in this library was later traced to fortuitous complementarity of the specific α chain primer to a region in the 3'-untranslated portion of the corresponding mRNA.

Only four cloned cDNAs encoding the β subunit of inhibin B were found in our libraries. The sequence information obtained from these clones failed to reveal the complete structure of the corresponding precursor protein and its cDNA. The sequences of cDNAs and deduced protein structures for the precursors of the β subunits are compared in Fig. 2B. The nucleotide sequence of inhibin β _A subunit cDNA is 3.6 kb in length and contains an open reading frame for a protein of 425 amino acids (Mr ~46K), the C-terminal 116 residues of which represent the β subunit proper (Mr ~13K). This reading frame begins with a methionine codon followed by a sequence that codes for a characteristic signal peptide, the true length of which is believed to be 29 residues. The encoded β subunit is preceded by a string of 5 arginines at which it is presumably proteolytically cleaved from the precursor. Similar to the α subunit precursor, this β precursor contains several additional pairs of basic residues at which hitherto unknown biologically active peptide entities are believed to be released. It also contains one possible site of N-linked glycosylation in the proregion (Asn, residue 165).

The deduced protein sequence for the β subunit of inhibin B shows high homology with the β _A subunit sequence. 71 amino acid residues are identical and most changes are conservative in nature. Sequence homology, although of a lesser degree, is also found in the proregion of both β subunit precursors. Interestingly, an extremely purine-rich sequence rarely seen in coding regions but present in the cDNA encoding the inhibin β _A precursor and resulting in a curious amino acid sequence is not found in the cDNA which codes for the homologous β _B precursor. This results in a gap of 22 amino acid residues from the β _B precursor of inhibin when protein sequences are aligned for maximal homology. Such alignment also brings about a perfect match in the cysteine positions of both precursors (see Fig. 2B).

Northern Analysis of α and β chain Precursor mRNAs

Ovarian total and polyadenylated RNAs were analyzed by the Northern procedure using the sequenced cDNAs as probes to assess size and relative abundance of the mRNAs which encode the peptide subunits α and β and β _B of the heterodimeric inhibin molecule. Polyadenylated mRNA (2 μ g: lanes a, b, c, and f; 8 μ g: lane d) and total RNA (10 μ g: lanes e and g) were electrophoresed into a formaldehyde 1.2% agarose

gel and blotted onto nitro-cellulose filters. The following ³²P-labelled cDNA fragments were used as hybridization probes under stringent conditions. Lane a: 240 bp EcoRI-SmaI (nucleotides 134-371) from α subunit cDNA; b: 154 bp EcoRI-HindIII (nucleotides 158-297) from β_A subunit cDNA; c: 230 bp EcoRI-SmaI (nucleotides 21-251) from β_B subunit cDNA; d and e: EcoRI insert of λ PIN- α 2; f and g: EcoRI insert of λ PIN- β 5. Filters were washed for 2 hours with 3 changes of 0.1xSSC, 0.1% SDS at 60°C.

Analysis showed (Fig. 3) that α and β mRNAs are of different size and abundance, as indicated by results obtained from cDNA cloning. From their respective band intensities the α precursor mRNA is estimated to be at least of 10-fold higher abundance than the mRNA for the β_A precursor, and approximately 20-fold higher than the mRNA for the β_B precursor.

Using ribosomal RNAs as size standards, the α precursor mRNA, which is a single species, is ~1500 nucleotides in length, a size in good agreement with the cloned cDNA sequence (Fig. 1B). β_A precursor mRNA sequences are represented by two main species of ~4.5 and ~7.2 kb in length. The relatively higher intensity of both species in polyadenylated than total RNA suggests that the 4.5 kb species does not represent 28S RNA which hybridized to the cDNA probe. Thus, the β precursor cDNA sequences shown in Fig. 2B are thought to represent the 4.5 kb mRNA, suggesting that the 5' untranslated region for the β_A mRNA is approximately 900 nucleotides long. The β_B precursor is encoded on one mRNA, of approximately 4.5 kb in size, which is present at roughly half the level of the two β_A mRNAs. Since the two β mRNAs are closely related, one can predict that both mRNAs have a similar structure and thus the β_B mRNA presumably possesses a long 5' and 3' untranslated region equivalent to that shown for the β_A mRNA. Choice of a different polyadenylation signal might explain the existence of the 7.2 kb species.

Homology To Transforming Growth Factor- β

The mature α and β inhibin subunits contain seven and nine cysteine residues respectively. Upon alignment of the cysteine residues it is apparent that the two subunits share a similar cysteine distribution and some sequence homology exists around these residues (Fig. 4), suggesting that both types of subunits derive from one ancestral gene. Surprisingly, significant homology was found between the β chain and the primary structure of human TGF- β recently determined. As outlined in Fig. 4, both peptides are of nearly equal length (inhibin β_A subunit, 116, β_B subunit 115; TGF β , 116 residues) and show a strikingly similar distribution of their nine cysteine residues. Using this cysteine "skeleton" for alignment, the β_A and TGF- β sequences have an additional 31 residues in identical positions and show conservative changes in nine homologous places. Similar high homologies are seen upon comparison of the β_B and β -TGF. Some gaps were introduced for better alignment (Fig. 4). The overall homology reaches 35%, but approaches 60% in certain sections (cf. porcine inhibin β_A chain residues 11-45 and TGF residues 15-49), a very high degree of homology considering the difference in species. Interestingly, this homology extends beyond the termination codon for protein synthesis in the respective cDNAs. Thus, the cDNAs for TGF- β and both inhibin β subunits contain a highly G and C rich sequence in this region, and they also possess unusually long 5' and 3' untranslated regions.

One can discount the suggestion that the β subunit of inhibin is the porcine equivalent of human TGF- β , since there is almost absolute homology between human and murine β -TGFs. These findings strongly indicate that both inhibin subunits and TGF- β have a common ancestor and belong to one gene family. All three peptides are derived from similarly-sized precursors (M_r ~40K) where they occupy the C-terminal 110 or so residues and are released by proteolytic cleavage at pairs of arginines. They form homo- or heterodimers, and subunits in the biologically active complex are linked by disulfide bridges. However, there is little sequence homology between TGF- β and the β subunits in the pro parts of their precursors, although the regions comprising the odd residues which precede the β subunit and TGF peptides display limited but significant sequence relatedness.

EXAMPLE 2

Recombinant Synthesis of Porcine Inhibin

The plasmid used for recombinant synthesis of porcine inhibin was pSVE-P α B α Inh-DHFR. The procedure to construct this plasmid is shown in Fig. 5. This plasmid was constructed as follows:

pHBS348-E (EP 0073656A) was partially digested with EcoRI, blunted with E. coli DNA polymerase I (Klenow fragment) and the four dNTPs, ligated and the ligation mixture was transformed into E. coli 294 (ATCC 31446). The transformed culture was plated on ampicillin media plates and resistant colonies selected. Plasmids were screened for the loss of the EcoRI site preceding the SV40 early promoter. A

plasmid having the site deleted is referred to as pHBS348-EII.

pHBS348-EII was digested with EcoRI and EcoRI to produce two fragments, fragment I containing the SV40 early promoter, pML-Amp^r sequences and the HBsAg 3' untranslated region and fragment 2 containing the HBsAg (hepatitis B antigen) coding sequences.

5 λPINβ_A5_S containing the coding region for the porcine inhibin β_A subunit was digested with EcoRI and SmaI and the 1335 bp fragment (fragment 3) containing the β_A coding region recovered by polyacrylamide gel electrophoresis. Fragment I, recovered by agarose gel electrophoresis, was ligated to fragment 3 and the ligation mixture transformed into *E. coli* strain 294 (ATCC 31446). The transformed culture was plated on ampicillin media plates and resistant colonies selected. Plasmid DNA was prepared from transformants and checked by restriction analysis for the presence of the correct DNA fragments. This plasmid is referred to as pSVE-pβ_AInh.

10 pHBS348-E (EP 0073656A) was partially digested with EcoRI, blunted with *E. coli* DNA polymerase I (Klenow fragment) and the four dNTPs, ligated to the synthetic oligonucleotide 5' GGTCGACC-3' containing the Sall recognition site. The transformed culture was plated on ampicillin media plates and resistant colonies selected. Plasmids were screened for the presence of the extra Sall restriction site. Plasmid DNA is prepared from this construction (pHBS348-ESall).

15 λPINα-12s and λPINα-2 were digested with EcoRI and BamHI. A 104 bp EcoRI-BamHI fragment from λPINα-12s containing the 5' coding region and a 1246 bp EcoRI-BamHI fragment from λPINα-2 containing the middle and 3' coding region were recovered and ligated together. The ligation mixture was digested with EcoRI, the enzyme heat denatured, and the mixture ligated to EcoRI-digested pUC9 (BRL). Recombinants were selected and confirmed by restriction analysis. DNA was prepared from the correct plasmid (pPINα).

20 pPINα, containing the complete coding region for porcine α-inhibin was digested with NcoI and EcoRI, filled in by Pol(I)K in the presence of 4dNTP's, the 1280 bp fragment (fragment 4) was recovered by gel electrophoresis. pHBS348-ESall was digested with SstII and HindIII, filled in by Pol(I)K in the presence of 4dNTP's, and fragment 5 containing the PML-Amp^r region, SV40 early promoter and HBsAg 3' untranslated region was recovered by gel electrophoresis. Fragments 4 and 5 were ligated together and the ligation mixture used to transform *E. coli* 294 (ATCC 31446). Recombinants were selected by growing on Ampicillin media plates. The desired recombinant is called pSVE-PαInh.

30 pHBS348-ESall was digested with Sall and HindIII and fragment 6 containing the pML-Amp^r, and SV40 early promoter was recovered by gel electrophoresis. pFD II (EP 117,060A) was digested with Sall and HindIII and fragment 7 was recovered which contains the normal mouse DHFR gene fused to the HBsAg 3' untranslated region. Fragments 6 and 7 were ligated, and the ligation mixture transformed into *E. coli* strain 294 (ATCC 31446). The transformed culture was plated on ampicillin media plates and resistant colonies selected. Plasmid DNA was prepared from transformants and checked by restriction analysis for the presence of the correct DNA fragments. This construction is referred to as pFDII-Sall.

35 pSVE-PαInh was digested with Sall and fragment 8 was recovered which contains the SV40 early promoter and the α-inhibin coding region fused to the HBsAg 3'-untranslated region. pFDII-Sall was digested with Sall and fragment 9 containing the SV40 early promoter and the mouse DHFR coding region linked to the HBsAg 3'-untranslated region was recovered. pSVE-β_AInh was linearized by Sall digestion and ligated to fragments 8 and 9 in a three part ligation. The ligation mixture was transformed into *E. coli* strain 294 (ATCC 31446). The transformed culture is plated on ampicillin media plates and resistant colonies selected. Transformants were screened for the presence of fragments 8 and 9 in the correct orientation such that transcription from the three SV40 early promoters will proceed in the same direction. This final plasmid is designated pSVE-Pαβ_AInh-DHFR.

45 Plasmid pSVE-Pαβ_AInh-DHFR was transfected into DHFR deficient CHO cells (Urlaub and Chasin, 1980, PNAS 77,4216-4220). However, any DHFR⁻ mammalian host cell is suitable for use with this plasmid. Alternatively, any mammalian host cell is useful when the host cell is cotransformed with a plasmid encoding neomycin resistance, and transformants identified by their ability to grow in neomycin-containing medium.

50 The transfected CHO cells were selected by culturing in 15 HGT⁻ medium. The cells were allowed to grow to confluency in 15cm diameter plates. The cells thereafter were cultured in serum free medium for 48 hours prior to harvest. 50ml of supernatant medium was lyophilized after the addition of 100mg human serum albumin. The residue was redissolved in 3ml 1% fetal bovine serum in HDMEM (GIBCO Laboratories, Santa Clara, CA), filtered through a Millex-GS 0.22μm filter (Millipore Corp., Bedford, MA) and assayed in duplicate.

55 The inhibin hormonal activity in the transformant supernatants was determined by an *in vitro* bioassay using rat anterior pituitary monolayer culture, Vale, W. et al. *Endocrinology*, 91, 562-572 (1972). In brief, 21-

day-old female rat anterior pituitaries were collected, enzymatically dispersed and plated in 10% fetal bovine serum in HDMEM (GIBCO Laboratories, Santa Clara, CA) into 24-well tissue culture plates (Falcon Plastic, Oxnard, CA) on day 1. On day 2, the medium was changed to 1% fetal bovine serum in HDMEM, and the transformant medium sample was added. Incubation was continued for another 48 hours. The monolayer medium was then harvested, and the LH and FSH contents were determined by radioimmunoassay (RIA) using materials provided by The Pituitary Hormone Program of NIADDK. In this assay, the inhibin-containing CHO cell culture inhibits the basal release of FSH but not LH, as compared to control pituitary cells that received the incubation medium only. The amount of porcine inhibin detected in transformant supernatants was 20 ng/ml and exhibited a dose response curve parallel to that obtained with pure porcine ovarian inhibin.

Immunological cross-reactivity is assayed by a sandwich-type radioimmunoassay. Rabbit antisera are raised against purified porcine follicular inhibin by s.c. immunization of rabbits with the porcine inhibin in Freund's complete adjuvant. The presence of anti-inhibin in the antiserum is detected by incubation of the antiserum with purified porcine inhibin and assaying for the formation of an immune complex by conventional techniques, e.g. gel filtration. An aliquot of the antisera is coated onto goat-anti-rabbit IgG precoated polystyrene test tubes. The recombinant culture supernatant or extract is diluted into phosphate buffered saline and added to the coated tubes, incubated overnight and washed. Another aliquot of the rabbit antiserum is added to the test tubes, incubated and washed. Radioiodinated goat antirabbit IgG is added to the tubes, incubated and unbound goat antiserum removed by washing. The recombinant produced inhibin cross-reacts with the rabbit antiserum, as evidenced by bound counts on the test tubes which exceed those of controls incubated with culture medium or extracts from untransformed host cells.

EXAMPLE 3

Construction of Human Inhibin Vector and Expression of Human Inhibin in Recombinant Cell Culture-I

Expression of human inhibin $\alpha\beta_A$ facilitated by the discovery that the mature porcine and human β_A chains are identical. Thus, construction of a vector for the expression of human inhibin can proceed from plasmid pSVE- β_A -Inh from Example 1, which contains the porcine β_A -encoding cDNA.

A λ gt 10 library of human ovarian cDNA made from 10 μ g of ovarian mRNA was subjected to Southern analysis using radiophosphate labelled porcine cDNA encoding α , β_A and β_B chains. λ HIN α -2 was identified as containing coding regions for the human α inhibin chain. The prevalence of hybridizing clones in the case of human α inhibin was considerably less than that found for porcine α inhibin, on the order of 1 in 100,000 human clones hybridized to the 685 bp *Sma*I fragment of the porcine cDNA for α Inh. The β chain clones were also rare, with the β_B clones being present at about 3 times the level of β_A (1 and 3 out of about 1,000,000 clones, respectively). None of the β chain clones were full length. They were supplemented with a primed cDNA library and assembled generally as described above for the porcine cDNA. The λ inserts were recovered by *Eco*R1 digestion.

Plasmids pHIN α -2 is digested with *Nco*I and *Sma*I, and the 1049 bp 15 fragment (fragment 10) is recovered by gel electrophoresis. pPin α (Example 2) is digested with *Eco*RI and *Pvu*II. The 98 bp fragment (fragment 11) is recovered by gel electrophoresis. Fragments 10 and 11 are ligated to adaptor I

5' - CTGCTCCTCTTGCTGTTGGCCCCACGGAGTGGGCATGGCTGCCAGGGCCCCGGAGCTGGACC - 3' ,

in combination with adaptor II which is the complement of adaptor I. The resulting 1208 bp fragment (fragment 12) is treated with Klenow fragment of Pol(I) and the 4 dNTP's and ligated to pHBS348-ESall which has been restricted with *Hind*III and *Sac*II and blunt-ended as described in Example 1. Alternatively, pPin α was digested with *Eco*RI and *Hpa*II with the fragment encoding upstream from the *Hpa*II site (that is, the first 21 residues of the porcine sequence) being recovered. The adaptor used in this alternative approach was

5' CCGAGCTCGACC 3'
3' CTCGAGCTGG 5'.

A plasmid pSVE-H α Inh having the correct orientation of fragment 12 is identified by sequence analysis of transformants. This construction (pSVE-H α Inh) thus contains the first 24 residues of the porcine signal sequence with the remainder being prepro human inhibin. Plasmid pSVE-H α Inh is digested with Sall. The fragment containing the SV40 promoter and human inhibin sequence is ligated to fragment 9 and Sall digested pSVE- β_A Inh (Example 2). This final plasmid designated pSVE-h $\alpha\beta_A$ Inh-DHFR1 is transfected into DHFR-deficient CHO cells and selected as described in Example 2. The culture supernatant contains hormonally active human inhibin.

EXAMPLE 4

Construction of Human Inhibin Vector and Expression of Human Inhibin in Recombinant Cell Culture-II

This example is similar to Example 3 except that the pro sequence of human inhibin β_B was employed in the place of the porcine β_B prepro domain.

The lambda gt10 library of Example 3 yielded λ HIN α 2, as described in example 3, together with λ HIN β_A -5 and -14. The latter two phage were employed to construct the full length β_A coding cDNA by ligating the 311 bp EcoRI-HindIII fragment (fragment 13) of λ HIN β_A -5 to the 1101 bp HindIII-HpaI fragment (fragment 14) of λ HIN β_A -14 and ligating this mixture in an EcoRI-SmaI digested mp18 vector (Biolabs). Clones were selected and screened for the appropriate sized insert. An mp18 vector containing the correct insert was treated with DNA polymerase(I) and the four dNTPs in order to render it double stranded, and thereafter digested with XbaI (which cleaves in the mp18 polylinker sequence), blunted with DNA polymerase I and the four dNTPs, and digested with EcoRI. A 1320 bp fragment (fragment 15) was ligated to the EcoRI-EcoRV fragment 1 from Example 2. This ligation mixture was used to transform *E. coli* 294 cells. Clones were screened by Southern Hybridization and confirmed by restriction analysis. The clone containing the hlnh β_A coding sequence was designated pSVE-hum β_A Inh. A plasmid containing the human β_A coding sequences and the human α -inhibin sequences together with the DHFR gene is constructed from plasmids pSVE-hum β_A Inh, pSVE-H α Inh and pFDIISall as outlined above. Specifically, the Sal fragments from pSVE-H α Inh and pFDIISall which contain the human alpha inhibin and the DHFR genes were ligated with Sall digested pSVE-hum β_A Inh and a clone containing all three genes was identified. This plasmid, designated pSVE-hum $\alpha\beta_A$ Inh-DHFR2 was transfected into DHFR⁻ CHO cells and selected by culture in ght⁻ medium. 24 clones were picked, grown to confluency in ght⁻ medium under conditions conventional for CHO cells for two days, allowed to rest for 2 more days and thereafter the culture media were assayed for inhibin and activin activity using the rat pituitary cell assay described above. 4 clones were found to secrete significant levels of human $\alpha\beta_A$ inhibin (h $\alpha\beta_A$ -8, 12, 14, and 18). The levels in the culture medium for each clone were, respectively, 125, 125, 200 and 250 ng/ml. Another clone (h $\alpha\beta_A$ -11) produced activin as the $\beta_A\beta_A$ homodimer, but no detectable inhibin, as determined by biological activity and the lack of α chain immunoreactivity in the culture medium for this clone. Clone h $\alpha\beta_A$ -16 secreted only α chain and was devoid of activin or inhibin activity.

EXAMPLE 5

Recombinant Expression of Human Activin

As reported by Vale et al. (Id.) and Ling et al. (Id.), homodimers and heterodimers of the β chains A and/or B have the opposite effect of inhibin on the pituitary, introducing rather than inhibiting FSH secretion. These proteins, collectively termed activin, are made in α and β chain cotransformants as described in Example 4. However, somewhat less screening for an appropriate transformant is needed if the initial transfection is conducted with a vector or vectors that do not contain the α chain gene. A suitable vector is readily constructed from the above-described vectors by excising the α chain gene. Plasmid pSVE-hum β_A Inh from Example 4 is digested with Sall and ligated to fragment 9 (Example 2) containing the DHFR gene. The ligation mixture was used to transfect *E. coli* 294 cells and colonies selected on the basis of failure to hybridize to the α chain sequence but which did hybridize to the β chain DNA. A clone pSVE-hum β_A Inh-DHFR was identified from which the α chain DNA has been deleted. This clone is transfected into DHFR⁻ CHO cells as described above. Transformants are identified that secrete activin into the culture medium. Similarly, an expression vector containing a β_B coding sequence (reconstituted by ligating DNA encoding the first 34 amino acids of human β_A to the remaining coding sequence of the human β_B chain) is readily constructed and cotransfected with pSVE-hum β_A Inh-DHFR to produce the heterodimer. The reconstructed human β_B gene also is used in the foregoing plasmids in order to produce $\alpha\beta_B$ -inhibin which,

in the *in vitro* bioassay has essentially equivalent biological potency to the $\alpha\beta_A$ form of inhibin.

Although the invention has been described with regard to its preferred embodiments, which constitute the best mode presently known to the inventors, it should be understood that various changes and modifications as would be obvious to one having the ordinary skill in the art may be made without departing from the scope of the invention which is set forth in claims appended hereto.

Claims

Claims for the following Contracting States : BE, CH, DE, FR, GB, IT, LI, NL, SE

- 10 1. A method comprising culturing a host cell transformed with a vector which includes nucleic acid encoding a human or porcine inhibin α chain and/or a human or porcine inhibin β chain the amino acid sequences of which are as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains), or an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a said depicted sequence, the variant being substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence but excluding bovine inhibin α chain and the partial bovine inhibin β chain of the sequence

Gly-Leu-Glu-Cys-Asp-Gly-Lys-Val-Asn-Ile-Cys-
20 Cys-Lys-Lys-Gln-Phe-Phe-Val-Ser-Phe-Lys-Asp-Ile-Gly-Trp-
Asn-Asp-Trp-Ile-Ile-Ala-Pro-Ser-Gly-Tyr-His-Ala-Asn-Tyr-
25 Cys-Glu-Gly-Glu-Cys-Pro-Ser-His-Ile-Ala-Gly-Thr-Ser-Gly-
Ser-Ser-Leu-Ser-Phe-His-Ser-Thr-Val-Ile-Asn-His-Tyr-Arg-
Met-Arg-Gly-His-Ser

30 and

1) being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; or 2) being cross reactive with cell surface receptors for a polypeptide of a depicted sequence; or 3) having like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence.

- 35 2. A method according to claim 1 wherein the nucleic acid encodes a human or porcine inhibin α chain and/or a human or porcine β chain the amino acid sequences of which are as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains).

- 40 3. A method according to Claim 1 wherein the vector encodes an inhibin β chain, or an amino acid sequence variant thereof, other than native human or porcine β_A or the partial bovine inhibin β chain specified in claim 1.

- 45 4. A method according to claim 1 wherein the nucleic acid encodes a variant selected from: porcine inhibin derivatives (Asn₂₆₆→Gln)Inh α ; [Cys₃₂₅ or Cys₃₂₄→ Δ]Inh α ; [Cys₃₆₁ or Cys₃₆₃→ Δ]Inh α ; [Lys₃₂₁ or Lys₃₂₂→ Δ]Inh β_A ; [Lys₃₂₂→His or Ser]Inh β_A ; [Lys₃₁₅→Arg; Val₃₁₆→Thr]Inh β_A ; [Cys₃₈₈ or Cys₃₉₀→ Δ]Inh β_A ; [Lys₄₁₁→Gln]Inh β_A ; [Arg₃₁₅→Lys; Val₃₁₆→Thr]Inh β_B ; [Cys₃₁₉ or Cys₃₂₀→ Δ]Inh β_B ; [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→Pro Phe Gly]Inh β_B ; [Arg₃₉₅→Gln]Inh β_B , wherein Inh is an abbreviation of inhibin and the residue numbers for Inh β_B are those used for the corresponding Inh β_A residue (see Fig. 2B); human inhibin β_A chain variants having variations which are substitution or deletion at, or insertion next to, a residue selected from residues 293-297, 364-376 and 387-398 of the sequence depicted in Fig. 8; and variants of human α chain which are greater than 90% homologous with the sequence depicted in Fig. 6A.

- 55 5. A method according to claim 1 wherein the nucleic acid encodes a variant of a human β_A inhibin chain selected from Phe₃₀₂→Ile or Leu; Gln₂₃₇→Asp or Lys; Trp₃₀₇→Tyr or Phe; Trp₃₁₀→Tyr or Phe; Ile₃₁₁→Phe or Val; Tyr₃₁₇→Trp or Thr; His₃₁₈→Lys; Ala₃₁₉→Ser; Asn₃₂₀→Gln, Tyr or His; Tyr₃₂₁→Thr

EP 0 222 491 B1

or Asp, Phe₃₄₀→Tyr; His₃₅₃→Asp; His₃₅₃→Lys (a β_A/β_B hybrid); Phe₃₅₆→Tyr; Val₃₆₄→Phe; Val₃₆₄→Leu; Tyr₃₇₅→Thr; Tyr₃₇₆→Trp; Asn₃₈₉→Gln, His or Lys; Ile₃₉₁→Leu or Thr; Met₃₉₀→Leu or Ser; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr or Ile; or comparably modified human β_B chain

- 5 6. The method of any one of the preceding claims wherein the nucleic acid encoding the inhibin α chain and/or β chain is operably linked to a promoter recognized by the host cell and including the further step of recovering inhibin or a β chain dimer from the culture medium.
7. The method of any one of the preceding claims wherein the cell is a prokaryote.
- 10 8. The method of any preceding claim wherein the vector comprises nucleic acid encoding the prepro form of an inhibin α chain or an inhibin β chain.
9. The method of claim 8 wherein the vector comprises nucleic acid encoding the prepro form of both the inhibin α chain and an inhibin β chain.
- 15 10. The method of any one of claims 1 to 6, 8 or 9 wherein the cell is a cell from a multicellular organism and hormonally active inhibin is produced.
- 20 11. The method of claim 6 wherein the promoter is a viral promoter.
12. The method of claim 11 wherein the promoter is an SV40 promoter.
13. The method of any preceding claim wherein mature porcine or human inhibin is recovered.
- 25 14. The method of any of claims 1 to 7 or 10 to 12 wherein the vector comprises nucleic acid encoding the prepro form of an inhibin β chain and a mature β -chain dimer is recovered free of the α -chain.
15. The method of claim 10 or 13 wherein the β chain is the β_A chain and the inhibin is present in a concentration greater than about 20 ng/ml in the culture medium.
- 30 16. A composition comprising human or porcine inhibin made up of an α and a β chain, the amino acid sequences of said α and β chains being selected from those depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains), and amino acid sequence variants by way of insertion, deletion or substitution of a polypeptide of a said depicted sequence, which variants are substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence, but excluding bovine inhibin α chain and 1) are cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; 2) are cross reactive with cell surface receptors for a polypeptide of a depicted sequence; or 3) have like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence; which composition is completely free of unidentified human or porcine proteins.
- 35 17. A composition according to Claim 16 wherein the sequences of said α and β chains are selected from those depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains).
- 45 18. A composition according to claim 16 wherein said variants are selected from: porcine inhibin derivatives (Asn₂₆₆→In]Gln α ; [Cys₃₂₅ or Cys₃₂₄→ Δ]Inh α ; [Cys₃₆₁ or Cys₃₆₃→ Δ]Inh α ; [Lys₃₂₁ or Lys₃₂₂→ Δ]Inh β_A ; [Lys₃₂₂→His or Ser]Inh β_A ; [Lys₃₁₅→Arg; Val₃₁₆→Thr] Inh β_A ; [Cys₃₈₈ or Cys₃₉₀→ Δ]Inh β_A ; [Lys₄₁₁→Gln]Inh β_A ; [Arg₃₁₅→Lys; Val₃₁₆→Thr]Inh β_B ; [Cys₃₁₉ or Cys₃₂₀→ Δ]Inh β_B [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→ Pro Phe Gly]Inh β_B ; [Arg₃₉₅→Gln]Inh β_B , wherein Inh is an abbreviation of inhibin and the residue numbers for Inh β_B are those used for the corresponding Inh β_A residue (see Fig. 2B); human inhibin β_A chain variants having variations which are substitution or deletion at, or insertion next to, a residue selected from residues 293-297, 364-376 and 387-398 of the sequence depicted in Fig. 8; and variants of human α chain which are greater than 90% homologous with the sequence depicted in Fig. 6A.
- 50 19. A composition according to claim 16 including a variant of a human β_A inhibin chain selected from Phe₃₀₂→Ile or Leu; Gln₂₉₇→Asp or Lys; Trp₃₀₇→Tyr or Phe; Trp₃₁₀→Tyr or Phe; Ile₃₁₁→Phe or Val; Tyr₃₁₇→Trp or Thr; His₃₁₈→Lys; Ala₃₁₉→Ser; Asn₃₂₀→Gln, Tyr or His; Tyr₃₂₁→Thr or Asp,
- 55

Phe₃₄₀→Tyr; His₃₅₃→Asp; His₃₅₃→Lys (a β_A/β_B hybrid); Phe₃₅₆→Tyr; Val₃₆₄→Phe; Val₃₆₄→Leu; Tyr₃₇₅→Thr; Tyr₃₇₆→Trp; Asn₃₈₉→Gln, His or Lys; Ile₃₉₁→Leu or Thr; Met₃₉₀→Leu or Ser; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr or Ile; or comparably modified human β_B chain.

- 5 20. A composition comprising a prodomain of human or porcine α or β_B inhibin as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β_B chain), Fig 6A (human α chain), and Fig 9 (human β_B chain) unassociated with native glycosylation.
- 10 21. A composition comprising a homodimer of mature human or porcine inhibin β_A or β_B chains, said chains being as depicted in Fig 2B (porcine β chains) and Figs 8 and 9 (human β chains) or of an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a polypeptide of a said depicted sequence the variant being substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence and 1) being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; 2) being cross reactive with cell surface receptors for a polypeptide of a depicted sequence; 15 or 3) having like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence; which composition is free of the inhibin α chain.
22. A composition according to Claim 21 which is a homodimer of mature human or porcine β_B chains or a said amino acid sequence variant thereof.
- 20 23. A composition comprising a heterodimer of mature human or porcine inhibin β_A with mature human or porcine inhibin β_B , said chains being as depicted in Fig 2B (porcine β chains) and Figs 8 and 9 (human β chains) or of an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a said depicted sequence the variant being substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence and 1) being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; 2) being cross reactive with cell surface receptors for a polypeptide of a depicted sequence; 25 or 3) having like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence; which composition is free of the inhibin α chain.
- 30 24. Non-chromosomal DNA encoding a human or porcine inhibin α or a human or porcine inhibin β chain the amino acid sequences of which are as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains) or an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a polypeptide of a said depicted sequence, the variant being substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence excluding bovine inhibin α chain and the partial bovine inhibin β chain of the sequence 35

Gly-Leu-Glu-Cys-Asp-

40 Gly-Lys-Val-Asn-Ile-Cys-Cys-Lys-Lys-Gln-Phe-Phe-Val-Ser-
Phe-Lys-Asp-Ile-Gly-Trp-Asn-Asp-Trp-Ile-Ile-Ala-Pro-Ser-
Gly-Tyr-His-Ala-Asn-Tyr-Cys-Glu-Gly-Glu-Cys-Pro-Ser-His-
45 Ile-Ala-Gly-Thr-Ser-Gly-Ser-Ser-Leu-Ser-Phe-His-Ser-Thr-
Val-Ile-Asn-His-Tyr-Arg-Met-Arg-Gly-His-Ser

50 and

- 1) being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; or 2) being cross reactive with cell surface receptors for a polypeptide of a depicted sequence; or 3) having like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence.
- 55 25. The DNA of claim 24 encoding a human or porcine inhibin α or a human or porcine inhibin β chain whose amino acid sequence is as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains).

26. The DNA of claim 24 which encodes a variant selected from: porcine inhibin derivatives (Asn₂₆₆→Gln)-Inh α ; [Cys₃₂₅ or Cys₃₂₄→ Δ]-Inh α ; [Cys₃₆₁ or Cys₃₆₃→ Δ]-Inh α ; [Lys₃₂₁ or Lys₃₂₂→ Δ]-Inh β_A ; [Lys₃₂₂→His or Ser]-Inh β_A ; [Lys₃₁₅→Arg; Val₃₁₆→Thr]-Inh β_A ; [Cys₃₈₈ or Cys₃₉₀→ Δ]-Inh β_A ; [Lys₄₁₁→Gln]-Inh β_A ; [Arg₃₁₅→Lys; Val₃₁₆→Thr]-Inh β_B ; [Cys₃₁₉ or Cys₃₂₀→ Δ]-Inh β_B ; [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→Pro Phe Gly]-Inh β_B ; [Arg₃₉₅→Gln]-Inh β_B , wherein Inh is an abbreviation of inhibin and the residue numbers for Inh β_B are those used for the corresponding Inh β_A residue (see Fig. 2B); human inhibin β_A chain variants having variations which are substitution or deletion at, or insertion next to, a residue selected from residues 293-297, 364-376 and 387-398 of the sequence depicted in Fig. 8; and variants of human α chain which are greater than 90% homologous with the sequence depicted in Fig. 6A.
27. The DNA of claim 24 which encodes a variant of a human β inhibin chain selected from Phe₃₀₂→Ile or Leu; Gln₂₉₇→Asp or Lys; Trp₃₀₇→Tyr or Phe; Trp₃₁₀→Tyr or Phe; Ile₃₁₁→Phe or Val; Tyr₃₁₇→Trp or Thr; His₃₁₈→Lys; Ala₃₁₉→Ser; Asn₃₂₀→Gln, Tyr or His; Tyr₃₂₁→Thr or Asp, Phe₃₄₀→Tyr; His₃₅₃→Asp; His₃₅₃→Lys (a β_A/β_B hybrid); Phe₃₅₆→Tyr; Val₃₆₄→Phe; Val₃₆₄→Leu; Tyr₃₇₅→Thr; Tyr₃₇₆→Trp; Asn₃₈₉→Gln, His or Lys; Ile₃₉₁→Leu or Thr; Met₃₉₀→Leu or Ser; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr or Ile; or comparable modified human β_B chain
28. The DNA of any of claims 24 to 27 which is free of intervening untranslated sequences.
29. The DNA of any one of claims 24 to 28 which is labelled with a detectable moiety.
30. A replicable vector comprising a DNA of any of claims 21 to 27.
31. The vector of claim 30 comprising a viral promoter operably linked to the DNA encoding the inhibin α and/or β chains.
32. The vector of claim 30 or 31 which contains DNA encoding both an inhibin α and an inhibin β chain.
33. The vector of claim 30 or 31 which contains DNA encoding an inhibin β chain but not the inhibin α chain.
34. A host cell transformed with a replicable vector comprising DNA encoding the human or porcine inhibin α and/or an inhibin β chain the amino acid sequences of which are as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains) or an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a polypeptide of a said depicted sequence, the variant being substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence, excluding bovine inhibin α chain, and the partial bovine inhibin β chain of the sequence
- Gly-Leu-Glu-Cys-Asp-Gly-
- Lys-Val-Asn-Ile-Cys-Cys-Lys-Lys-Gln-Phe-Phe-Val-Ser-Phe-
- Lys-Asp-Ile-Gly-Trp-Asn-Asp-Trp-Ile-Ile-Ala-Pro-Ser-Gly-
- Tyr-His-Ala-Asn-Tyr-Cys-Glu-Gly-Glu-Cys-Pro-Ser-His-Ile-
- Ala-Gly-Thr-Ser-Gly-Ser-Ser-Leu-Ser-Phe-His-Ser-Thr-Val-
- Ile-Asn-His-Tyr-Arg-Met-Arg-Gly-His-Ser
- and
- 1) being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; or 2) being cross reactive with cell surface receptors for a polypeptide of a depicted sequence; or 3) having like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence.
35. A host cell according to claim 34 wherein the DNA encodes a human or porcine inhibin α and/or an inhibin β chain, the amino acid sequences of which are as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B

(porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains).

36. A host cell according to claim 34 wherein the DNA encodes a variant selected from: porcine inhibin derivatives (Asn₂₆₆→Gln)Inh α ; [Cys₃₂₅ or Cys₃₂₄→ Δ]Inh α ; [Cys₃₆₁ or Cys₃₆₃→ Δ]Inh α ; [Lys₃₂₁ or Lys₃₂₂→ Δ]Inh β _A; [Lys₃₂₂→His or Ser]Inh β _A; [Lys₃₁₅→Arg; Val₃₁₆→Thr] Inh β _A; [Cys₃₈₈ or Cys₃₉₀→ Δ]Inh β _A; [Lys₄₁₁→Gln]Inh β _A; [Arg₃₁₅→Lys; Val₃₁₆→Thr]Inh β _B; [Cys₃₁₉ or Cys₃₂₀→ Δ]Inh β _B; [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→Pro Phe Gly]Inh β _B; [Arg₃₉₅→Gln]Inh β _B, wherein Inh is an abbreviation of inhibin and the residue numbers for Inh β _B are those used for the corresponding Inh β _A residue (see Fig. 2B); human inhibin β _A chain variants having variations which are substitution or deletion at, or insertion next to, a residue selected from residues 293-297, 364-376 and 387-398 of the sequence depicted in Fig. 8; and variants of human α chain which are greater than 90% homologous with the sequence depicted in Fig. 6A.
37. A host cell according to claim 34 wherein the DNA encodes a variant of a human β _A inhibin chain selected from Phe₃₀₂→Ile or Leu; Gln₂₉₇→Asp or Lys; Trp₃₀₇→Tyr or Phe; Trp₃₁₀→Tyr or Phe; Ile₃₁₁→Phe or Val; Tyr₃₁₇→Trp or Thr; His₃₁₈→Lys; Ala₃₁₉→Ser; Asn₃₂₀→Gln, Tyr or His; Tyr₃₂₁→Thr or Asp, Phe₃₄₀→Tyr; His₃₅₃→Asp; His₃₅₃→Lys (a β _A/ β _B hybrid); Phe₃₅₆→Tyr; Val₃₆₄→Phe; Val₃₆₄→Leu; Tyr₃₇₅→Thr; Tyr₃₇₆→Trp; Asn₃₈₉→Gln, His or Lys; Ile₃₉₁→Leu or Thr; Met₃₉₀→Leu or Ser; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr or Ile; or comparably modified human β _B chain
38. The cell of any of claims 34 to 37 which is a eukaryotic cell.
39. A cell-free composition that is free of mature α chain polypeptide containing a human or porcine inhibin α chain prodomain polypeptide sequence as depicted in Fig 1B (porcine α chain) or Fig 6A (human α chain) or an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a said prodomain sequence, the variant being substantially homologous with a polypeptide of a said sequence and being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence.
40. A cell-free composition containing
a) a polypeptide comprising the human inhibin β _A chain prodomain sequence

HSAAPDCPSCALAALPKDVPNSQPEMVEAVKKHILNMLHL (Amino acids 1-40

of Fig 8), PDVTQPVPKAAALLNAIRKLHVKGKVGNGYVEIEDDIG (amino acids 44-80 of Fig 8.),

AEMNELMEQTSEIITFAESGTARKTLHFEISKEGSDLSVVERAEVWLFLKVPKAN-
RTRTKVTIRLFQQQKHPOGSLDTGEEAEVGLKGERSELLLSEKVDA (amino

acids 83-185 of Fig 8), STWHVFPVSSSIQRLLD-

Q GKSSLDVRIACEQCQESGASLVLLG (amino acids 188-230 of Fig 8),

or naturally occurring mammalian amino acid sequence variants thereof;

b) a polypeptide comprising the human inhibin β_B chain prodomain sequence

CTSCGGFRRPEELGRVDGDFLEAV, (amino acids
7-30 of Fig 9),

HILSRLQMRGRPNITHAVPKAAMVTALRKLHAGKVREDGRVEIPHLDGHASPGAD-

GQERVSEIISFAETDGLASSRVRLYFFISNEGNQNLFFVQASLWLYLKLLPYVLEKGS

(amino acids 33-145 of Fig 9),

VRVKVYFQEQGHGDRWNMVEKRVDLKRSGWHTFPLTEAIQALFERGE (amino
acids 149 - 195 of Fig 9),

LNLDVQCDCSQELAVVPVFVDPGEESHRPFVVVQARLGDSRHRI (amino acids
198-241 of Fig 9),

or naturally occurring mammalian amino acid sequence variants thereof; or

c) a polypeptide free of the mature α chain amino acid sequence comprising the human inhibin α chain prodomain sequences

KVRALFLDALGPPAVTREGGDPGV (amino
acids 1 - 24 of Fig 6),

HALGGFTHRSEPEEEEEEDVSQAILFPATDASCEDKSAARGLAQEAEGLFRYMFR-

PSQHTRSRQVTSAQLWFHTGLDRQGTAAASNSSEPLLGLLALSPGGPVAVPMSLGH-

APPHWAVLHLATSALLTHPVLVLLRCLCTCSARPEATPFLVAHTRTRPPSGGERA

(amino acids 32 - 199 of Fig 6),

or naturally occurring mammalian amino acid sequence variants thereof.

41. A cell-free composition containing a human or porcine inhibin β chain prodomain polypeptide of a sequence as depicted in Fig 2B (porcine β chains) and Figs 8 and 9 (human β chains) or an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion, or substitution of a said prodomain sequence, the variant being substantially homologous with a polypeptide of a said sequence, and being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence.

42. The composition of claim 41 wherein the β chain is the β_A chain and the composition is free of mature β_A chain sequence.

43. The composition of claim 41 wherein the β chain is the β_B chain and the composition is free of mature β_B chain sequence.

44. The composition of claim 40 wherein the variant is the corresponding porcine amino acid sequence, the composition containing:
- a) a polypeptide comprising the porcine inhibin β_A chain prodomain sequence depicted at: amino acids 28 to 58; amino acids 61 to 87; amino acids 90 to 108; amino acids 111 to 179; amino acids 182 to 213; amino acids 216 to 258; or amino acids 28 to 87 of Fig 2B; or
 - b) a polypeptide free of the mature α chain amino acid sequence comprising the porcine inhibin α chain prodomain polypeptide sequences depicted at: amino acids 20 to 54; or amino acids 70 to 228 of Fig 1B.
45. The composition of any of claims 39 to 44 wherein the polypeptide is unaccompanied by native glycosylation.
46. The composition of any of claims 39 to 45 which is sterile and wherein the polypeptide further comprises an immunogenic polypeptide.
47. The use of a composition of any of claims 39 to 46 in the preparation of an antibody capable of binding said polypeptide.
48. The composition of any of claims 39 to 46 wherein the polypeptide is conjugated to a detectable group.
49. The composition of claim 48 wherein the group is an enzyme, fluorophore or radioisotope.
50. The composition of any of claims 39 to 44, 48 or 49 which is insolubilized by non-covalent absorption or covalent cross-linking to a water insoluble support.
51. The composition of any of claims 39 to 46, 48 or 49 further comprising a physiologically acceptable implantable matrix for controlled release of the polypeptide into the tissues of an animal.

Claims for the following Contracting State : LU

1. A method comprising culturing a host cell transformed with a vector which includes nucleic acid encoding a human or porcine inhibin α chain and/or a human or porcine inhibin β chain the amino acid sequences of which are as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains), or an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a said depicted sequence, the variant being substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence but excluding bovine inhibin α chain and 1) being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; or 2) being cross reactive with cell surface receptors for a polypeptide of a depicted sequence; or 3) having like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence.
2. A method according to Claim 1 wherein the nucleic acid encodes a human or porcine inhibin α chain and/or a human or porcine β chain the amino acid sequences of which are as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains).
3. A method according to Claim 1 wherein the vector encodes an inhibin β chain, or an amino acid sequence variant thereof, other than native human or porcine β_A .
4. A method according to claim 1 wherein the nucleic acid encodes a variant selected from: porcine inhibin derivatives (Asn₂₆₆→Gln]Inh α ; [Cys₃₂₅ or Cys₃₂₄→ Δ]Inh α ; [Cys₃₆₁ or Cys₃₆₃→ Δ]Inh α ; [Lys₃₂₁ or Lys₃₂₂→ Δ]Inh β_A ; [Lys₃₂₂→His or Ser]Inh β_A ; [Lys₃₁₅→Arg; Val₃₁₆→Thr] Inh β_A ; [Cys₃₈₈ or Cys₃₉₀→ Δ]Inh β_A ; [Lys₄₁₁→Gln]Inh β_A ; [Arg₃₁₅→Lys; Val₃₁₆→Thr]Inh β_B ; [Cys₃₁₉ or Cys₃₂₀→ Δ]Inh β_B ; [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→ Pro Phe Gly]Inh β_B ; [Arg₃₉₅→Gln]Inh β_B , wherein Inh is an abbreviation of inhibin and the residue numbers for Inh β_B are those used for the corresponding Inh β_A residue (see Fig. 2B); human inhibin β_A chain variants having variations which are substitution or deletion at, or insertion next to, a residue selected from residues 293-297, 364-376 and 387-398 of the sequence depicted in Fig. 8; and variants of human α chain which are greater than 90% homologous with the sequence depicted in Fig. 6A.

5. A method according to claim 1 wherein the nucleic acid encodes a variant of a human β_A inhibin chain selected from Phe₃₀₂→Ile or Leu; Gln₂₉₇→Asp or Lys; Trp₃₀₇→Tyr or Phe; Trp₃₁₀→Tyr or Phe; Ile₃₁₁→Phe or Val; Tyr₃₁₇→Trp or Thr; His₃₁₈→Lys; Ala₃₁₉→Ser; Asn₃₂₀→Gln, Tyr or His; Tyr₃₂₁→Thr or Asp, Phe₃₄₀→Tyr; His₃₅₃→Asp; His₃₅₃→Lys (a β_A/β_B hybrid); Phe₃₅₆→Tyr; Val₃₆₄→Phe; Val₃₆₄→Leu; Tyr₃₇₅→Thr; Tyr₃₇₆→Trp; Asn₃₈₉→Gln, His or Lys; Ile₃₉₁→Leu or Thr; Met₃₉₀→Leu or Ser; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr or Ile; or comparably modified human β_B chain
6. The method of any one of the preceding claims wherein the nucleic acid encoding the inhibin α chain and/or β chain is operably linked to a promoter recognized by the host cell and including the further step of recovering inhibin or a β chain dimer from the culture medium.
7. The method of any one of the preceding claims wherein the cell is a prokaryote.
8. The method of any preceding claim wherein the vector comprises nucleic acid encoding the prepro form of an inhibin α chain or an inhibin β chain.
9. The method of claim 8 wherein the vector comprises nucleic acid encoding the prepro form of both the inhibin α chain and an inhibin β chain.
10. The method of any one of claims 1 to 6, 8 or 9 wherein the cell is a cell from a multicellular organism and hormonally active inhibin is produced.
11. The method of claim 6 wherein the promoter is a viral promoter.
12. The method of claim 11 wherein the promoter is an SV40 promoter.
13. The method of any preceding claim wherein mature porcine or human inhibin is recovered.
14. The method of any of claims 1 to 7 or 10 to 12 wherein the vector comprises nucleic acid encoding the prepro form of an inhibin β chain and a mature β -chain dimer is recovered free of the α -chain.
15. The method of claim 10 or 13 wherein the β chain is the β_A chain and the inhibin is present in a concentration greater than about 20 ng/ml in the culture medium.
16. A composition comprising human or porcine inhibin made up of an α and a β chain, the amino acid sequences of said α and β chains being selected from those depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains), and amino acid sequence variants by way of insertion, deletion or substitution of a polypeptide of a said depicted sequence, which variants are substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence, but excluding bovine inhibin α chain and 1) are cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; 2) are cross reactive with cell surface receptors for a polypeptide of a depicted sequence; or 3) have like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence; which composition is completely free of unidentified human or porcine proteins.
17. A composition according to Claim 16 wherein the sequences of said α and β chains are selected from those depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains).
18. A composition according to claim 16 wherein said variants are selected from: porcine inhibin derivatives (Asn₂₆₆→In)Gln α ; [Cys₃₂₅ or Cys₃₂₄→ Δ]In α ; [Cys₃₆₁ or Cys₃₆₃→ Δ]In α ; [Lys₃₂₁ or Lys₃₂₂→ Δ]In β_A ; [Lys₃₂₂→His or Ser]In β_A ; [Lys₃₁₅→Arg; Val₃₁₆→Thr] In β_A ; [Cys₃₈₈ or Cys₃₉₀→ Δ]In β_B , [Lys₄₁₁→Gln]In β_A ; [Arg₃₁₅→Lys; Val₃₁₆→Thr]In β_B ; [Cys₃₁₉ or Cys₃₂₀→ Δ]In β_B (Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→Pro Phe Gly]In β_B ; [Arg₃₉₅→Gln]In β_B , wherein Inh is an abbreviation of inhibin and the residue numbers for In β_B are those used for the corresponding In β_A residue (see Fig. 2B); human inhibin β_A chain variants having variations which are substitution or deletion at, or insertion next to, a residue selected from residues 293-297, 364-376 and 387-398 of the sequence depicted in Fig. 8; and variants of human α chain which are greater than 90% homologous with the sequence depicted in Fig. 6A.

19. A composition according to claim 16 including a variant of a human β_A inhibin chain selected from Phe₃₀₂→Ile or Leu; Gln₂₉₇→Asp or Lys; Trp₃₀₇→Tyr or Phe; Trp₃₁₀→Tyr or Phe; Ile₃₁₁→Phe or Val; Tyr₃₁₇→Trp or Thr; His₃₁₈→Lys; Ala₃₁₉→Ser; Asn₃₂₀→Gln, Tyr or His; Tyr₃₂₁→Thr or Asp, Phe₃₄₀→Tyr; His₃₅₃→Asp; His₃₅₃→Lys (a β_A/β_B hybrid); Phe₃₅₆→Tyr; Val₃₆₄→Phe; Val₃₆₄→Leu; Tyr₃₇₅→Thr; Tyr₃₇₆→Trp; Asn₃₈₉→Gln, His or Lys; Ile₃₉₁→Leu or Thr; Met₃₉₀→Leu or Ser; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr or Ile; or comparably modified human β_B chain.
20. A composition comprising a prodomain of human or porcine α or β_B inhibin as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β_B chain), Fig 6A (human α chain), and Fig 9 (human β_B chain) unassociated with native glycosylation.
21. A composition comprising a homodimer of mature human or porcine inhibin β_A or β_B chains, said chains being as depicted in Fig 2B (porcine β chains) and Figs 8 and 9 (human β chains) or of an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a polypeptide of a said depicted sequence the variant being substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence and 1) being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; 2) being cross reactive with cell surface receptors for a polypeptide of a depicted sequence; or 3) having like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence; which composition is free of the inhibin α chain.
22. A composition according to Claim 21 which is a homodimer of mature human or porcine β_B chains or a said amino acid sequence variant thereof.
23. A composition comprising a heterodimer of mature human or porcine inhibin β_A with mature human or porcine inhibin β_B , said chains being as depicted in Fig 2B (porcine β chains) and Figs 8 and 9 (human β chains) or of an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a said depicted sequence the variant being substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence and 1) being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; 2) being cross reactive with cell surface receptors for a polypeptide of a depicted sequence; or 3) having like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence; which composition is free of the inhibin α chain.
24. Non-chromosomal DNA encoding a human or porcine inhibin α or a human or porcine inhibin β chain the amino acid sequences of which are as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains) or an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a polypeptide of a said depicted sequence, the variant being substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence excluding bovine inhibin α chain and 1) being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; or 2) being cross reactive with cell surface receptors for a polypeptide of a depicted sequence; or 3) having like hormonal activity to a polypeptide of depicted sequence.
25. The DNA of claim 24 encoding a human or porcine inhibin α or a human or porcine inhibin β chain whose amino acid sequence is as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains).
26. The DNA of claim 24 which encodes a variant selected from: porcine inhibin derivatives (Asn₂₆₆→Gln]-Inh α ; [Cys₃₂₅ or Cys₃₂₄→ Δ]-Inh α ; [Cys₃₆₁ or Cys₃₆₃→ Δ]-Inh α ; [Lys₃₂₁ or Lys₃₂₂→ Δ]-Inh β_A ; [Lys₃₂₂→His or Ser]-Inh β_A ; [Lys₃₁₅→Arg; Val₃₁₆→Thr]-Inh β_A ; [Cys₃₈₈ or Cys₃₉₀→ Δ]-Inh β_A ; [Lys₄₁₁→Gln]-Inh β_A ; [Arg₃₁₅→Lys; Val₃₁₆→Thr]-Inh β_B ; [Cys₃₁₉ or Cys₃₂₀→ Δ]-Inh β_B ; [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→Pro Phe Gly]-Inh β_B ; [Arg₃₉₅→Gln]-Inh β_B , wherein Inh is an abbreviation of inhibin and the residue numbers for Inh β_B are those used for the corresponding Inh β_A residue (see Fig. 2B); human inhibin β_A chain variants having variations which are substitution or deletion at, or insertion next to, a residue selected from residues 293-297, 364-376 and 387-398 of the sequence depicted in Fig. 8; and variants of human α chain which are greater than 90% homologous with the sequence depicted in Fig. 6A.
27. The DNA of claim 24 which encodes a variant of a human β inhibin chain selected from Phe₃₀₂→Ile or Leu; Gln₂₉₇→Asp or Lys; Trp₃₀₇→Tyr or Phe; Trp₃₁₀→Tyr or Phe; Ile₃₁₁→Phe or Val; Tyr₃₁₇→Trp or Thr; His₃₁₈→Lys; Ala₃₁₉→Ser; Asn₃₂₀→Gln, Tyr or His; Tyr₃₂₁→Thr or Asp, Phe₃₄₀→Tyr; His₃₅₃→Asp;

His₃₅₃→Lys (a β_A/β_B hybrid); Phe₃₅₆→Tyr; Val₃₆₄→Phe; Val₃₆₄→Leu; Tyr₃₇₅→Thr; Tyr₃₇₆→Trp; Asn₃₈₉→Gln, His or Lys; Ile₃₉₁→Leu or Thr; Met₃₉₀→Leu or Ser; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr or Ile; or comparable modified human β_B chain

- 5 28. The DNA of any of claims 24 to 27 which is free of intervening untranslated sequences.
29. The DNA of any one of claims 24 to 28 which is labelled with a detectable moiety.
30. A replicable vector comprising a DNA of any of claims 21 to 27.
- 10 31. The vector of claim 30 comprising a viral promoter operably linked to the DNA encoding the inhibin α and/or β chains.
32. The vector of claim 30 or 31 which contains DNA encoding both an inhibin α and an inhibin β chain.
- 15 33. The vector of claim 30 or 31 which contains DNA encoding an inhibin β chain but not the inhibin α chain.
34. A host cell transformed with a replicable vector comprising DNA encoding the human or porcine inhibin α and/or an inhibin β chain the amino acid sequences of which are as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains) or an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a polypeptide of a said depicted sequence, the variant being substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence, excluding bovine inhibin α chain, and 1) being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; or 2) being cross reactive with cell surface receptors for a polypeptide of a depicted sequence; or 3) having like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence.
- 20 35. A host cell according to claim 34 wherein the DNA encodes a human or porcine inhibin α and/or an inhibin β chain, the amino acid sequences of which are as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains).
36. A host cell according to claim 34 wherein the DNA encodes a variant selected from: porcine inhibin derivatives (Asn₂₆₆→Gln)Inh α ; [Cys₃₂₅ or Cys₃₂₄→ Δ]Inh α ; [Cys₃₆₁ or Cys₃₆₃→ Δ]Inh α ; [Lys₃₂₁ or Lys₃₂₂→ Δ]Inh β_A ; [Lys₃₂₂→His or Ser]Inh β_A ; [Lys₃₁₅→Arg; Val₃₁₆→Thr]Inh β_A ; [Cys₃₈₈ or Cys₃₉₀→ Δ]Inh β_A ; [Lys₄₁₁→Gln]Inh β_A ; [Arg₃₁₅→Lys; Val₃₁₆→Thr]Inh β_B ; [Cys₃₁₉ or Cys₃₂₀→ Δ]Inh β_B ; [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→Pro Phe Gly]Inh β_B ; [Arg₃₉₅→Gln]Inh β_B , wherein Inh is an abbreviation of inhibin and the residue numbers for Inh β_B are those used for the corresponding Inh β_A residue (see Fig. 2B); human inhibin β_A chain variants having variations which are substitution or deletion at, or insertion next to, a residue selected from residues 293-297, 364-376 and 387-398 of the sequence depicted in Fig. 8; and variants of human α chain which are greater than 90% homologous with the sequence depicted in Fig. 6A.
- 40 37. A host cell according to claim 34 wherein the DNA encodes a variant of a human β_A inhibin chain selected from Phe₃₀₂→Ile or Leu; Gln₂₉₇→Asp or Lys; Trp₃₀₇→Tyr or Phe; Trp₃₁₀→Tyr or Phe; Ile₃₁₁→Phe or Val; Tyr₃₁₇→Trp or Thr; His₃₁₈→Lys; Ala₃₁₉→Ser; Asn₃₂₀→Gln, Tyr or His; Tyr₃₂₁→Thr or Asp; Phe₃₄₀→Tyr; His₃₅₃→Asp; His₃₅₃→Lys (a β_A/β_B hybrid); Phe₃₅₆→Tyr; Val₃₆₄→Phe; Val₃₆₄→Leu; Tyr₃₇₅→Thr; Tyr₃₇₆→Trp; Asn₃₈₉→Gln, His or Lys; Ile₃₉₁→Leu or Thr; Met₃₉₀→Leu or Ser; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr or Ile; or comparably modified human β_B chain
- 50 38. The cell of any of claims 34 to 37 which is a eukaryotic cell.
39. A cell-free composition that is free of mature α chain polypeptide containing a human or porcine inhibin α chain prodomain polypeptide sequence as depicted in Fig 1B (porcine α chain) or Fig 6A (human α chain) or an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a said prodomain sequence, the variant being substantially homologous with a polypeptide of a said sequence and being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence.
- 55

40. A cell-free composition containing

a) a polypeptide comprising the human inhibin β_A chain prodomain sequence

5 HSAAPDCPSCALAALPKDVPNSQPEMVEAVKKHILNMLHL (Amino acids 1-40
of Fig 8), PDVTQPVPKAALLNAIRKLHVGKVGGENGYVEIEDDIG (amino
10 acids 44-80 of Fig 8.),

AEMNELMEQTSEIITFAESGTARKTLHFEISKEGSDLSVVERAEVWLFLKVPKAN-
15 RTRTKVTIRLFQQQKHPQGS�DTGEEAEVGLKGERSELLLSEKVVDA (amino
acids 83-185 of Fig 8), STWHVFPVSSSIQRLLD-
QGKSSLDVRIACEQCQESGASLVLLG (amino acids 188-230 of Fig 8),

20 or naturally occurring mammalian amino acid sequence variants thereof;
b) a polypeptide comprising the human inhibin β_B chain prodomain sequence

25 CTSCGGFRRPEELGRVDGDFLEAV, (amino acids
7-30 of Fig 9),

30 HILSRLQMRGRPNITHAVPKAAMVTALRKLHAGKVREDGRVEIPHLDGHASPGAD-
QQERVSEIISFAETDGLASSRVRLYFFISNEGNQNLFFVQASLWLYLKLLPYVLEKGS
(amino acids 33-145 of Fig 9),

35 VRVKVYFQEQGHGDRWNMVEKRVDLKRSGWHTFPLTEAIQALFERGE (amino
acids 149 - 195 of Fig 9),

40 LNLDVQCDSCQELAVVPVFVDPGEESHRPFVVVQARLGDSRHRI (amino acids
198-241 of Fig 9),

45 or naturally occurring mammalian amino acid sequence variants thereof; or
c) a polypeptide free of the mature α chain amino acid sequence comprising the human inhibin α
chain prodomain sequences

50 KVRALFLDALGPPAVTREGGDPGV (amino
acids 1 - 24 of Fig 6),

55

HALGGFTHRGSEPEEEEDVSQAILFPATDASCEDKSAARGLAQEAEGLFRYMFR -
 PSQHTRSQRQVTSQQLWFHTGLDRQGTAASNSSEPLLGLLLALSPGGPVAVPMSLGH -
 5 APPHWAVLHLATSALLTHPVLVLLLRCLCTCSARPEATPFLVAHTRTRPPSGGERA
 (amino acids 32 - 199 of Fig 6),

10

or naturally occurring mammalian amino acid sequence variants thereof.

41. A cell-free composition containing a human or porcine inhibin β chain prodomain polypeptide of a sequence as depicted in Fig 2B (porcine β chains) and Figs 8 and 9 (human β chains) or an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion, or substitution of a said prodomain sequence, the variant being substantially homologous with a polypeptide of a said sequence, and being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence.
42. The composition of claim 41 wherein the β chain is the β_A chain and the composition is free of mature β_A chain sequence.
43. The composition of claim 41 wherein the β chain is the β_B chain and the composition is free of mature β_B chain sequence.
44. The composition of claim 40 wherein the variant is the corresponding porcine amino acid sequence, the composition containing:
 - a) a polypeptide comprising the porcine inhibin β_A chain prodomain sequence depicted at: amino acids 28 to 58; amino acids 61 to 87; amino acids 90 to 108; amino acids 111 to 179; amino acids 182 to 213; amino acids 216 to 258; or amino acids 28 to 87 of Fig 2B; or
 - b) a polypeptide free of the mature α chain amino acid sequence comprising the porcine inhibin α chain prodomain polypeptide sequences depicted at: amino acids 20 to 54; or amino acids 70 to 228 of Fig 1B.
45. The composition of any of claims 39 to 44 wherein the polypeptide is unaccompanied by native glycosylation.
46. The composition of any of claims 39 to 45 which is sterile and wherein the polypeptide further comprises an immunogenic polypeptide.
47. The use of a composition of any of claims 39 to 46 in the preparation of an antibody capable of binding said polypeptide.
48. The composition of any of claims 39 to 46 wherein the polypeptide is conjugated to a detectable group.
49. The composition of claim 48 wherein the group is an enzyme, fluorophore or radioisotope.
50. The composition of any of claims 39 to 44, 48 or 49 which is insolubilized by non-covalent absorption or covalent cross-linking to a water insoluble support.
51. The composition of any of claims 39 to 46, 48 or 49 further comprising a physiologically acceptable implantable matrix for controlled release of the polypeptide into the tissues of an animal.

Claims for the following Contracting State : GR

1. A method comprising culturing a host cell transformed with a vector which includes nucleic acid encoding a human or porcine inhibin α chain and/or a human or porcine inhibin β chain the amino acid sequences of which are as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains), or an amino acid sequence variant by way of

- insertion, deletion or substitution of a said depicted sequence, the variant being substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence and 1) being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; or 2) being cross reactive with cell surface receptors for a polypeptide of a depicted sequence; or 3) having like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence.
2. A method according to Claim 1 wherein the nucleic acid encodes a human or porcine inhibin α chain and/or a human or porcine β chain the amino acid sequences of which are as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains).
 3. A method according to Claim 1 wherein the vector encodes an allelic variant of human or porcine inhibin α and/or β chain.
 4. The method of any one of the preceding claims wherein the nucleic acid encoding the inhibin α chain and/or β chain is operably linked to a promoter recognized by the host cell and including the further step of recovering inhibin α chain, inhibin β chain, inhibin or a β chain dimer from the culture medium.
 5. The method of any one of the preceding claims wherein the cell is a prokaryote.
 6. The method of any one of the preceding claims wherein the vector comprises nucleic acid encoding the prepro form of an inhibin α chain or an inhibin β chain.
 7. A method according to claim 6 wherein the vector comprises nucleic acid encoding the prepro forms of both the inhibin α chain and an inhibin β chain.
 8. The method of any one of claim 1 to 4, 6 or 7 wherein the cell is a cell from a multicellular organism and hormonally active inhibin is produced.
 9. The method of claim 4 wherein the promoter is a viral promoter.
 10. The method of claim 9 wherein the promoter is an SV40 promoter.
 11. The method of any preceding claims wherein mature porcine or human inhibin is recovered.
 12. The method of any of claims 1 to 5 or 8 to 10 wherein the vector comprises nucleic acid encoding the prepro form of an inhibin β chain and a mature β -chain dimer is recovered free of the α -chain.
 13. The method of claim 8 or 11 wherein the β chain is the β_A chain and the inhibin is present in a concentration greater than about 20 ng/ml in the culture medium.
 14. A method according to Claim 4 wherein the inhibin is human or porcine inhibin made up of an α and a β chain, amino acid sequences of said α and β chain being selected from those depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains), and amino acid sequence variants by way of insertion, deletion or substitution of a polypeptide of a said depicted sequence, which variants are substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence and 1) are cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; 2) are cross reactive with cell surface receptors for a polypeptide of a depicted sequence; or 3) have like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence; which composition is completely free of unidentified human or porcine proteins.
 15. A method according to Claim 14 wherein the inhibin is human or porcine inhibin made up of an α and a β chain, the amino acid sequences of said α and β chain being selected from those depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains).
 16. A method according to Claim 4 wherein the recovered inhibin chain is a prodomain of human or porcine α or β_B inhibin as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β_B chain), Fig 6A

(human α chain), and Fig 9 (human β_B chain) unassociated with native glycosylation.

17. A method according to Claim 4 wherein a β chain dimer is recovered which is a homodimer of mature human or porcine inhibin β_A or β_B chains, said chains being as depicted in Fig 2B (porcine β chains) and Figs 8 and 9 (human β chains) or an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a polypeptide of a said depicted sequence the variant being substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence and 1) cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; 2) being cross reactive with cell surface receptors for a polypeptide of a depicted sequence; or 3) having like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence; which dimer is free of the inhibin α chain.
18. A method according to Claim 17 wherein a homodimer of mature human or porcine β_B chains or a said amino acid sequence variant thereof is recovered.
19. A method according to Claim 4 wherein a β chain dimer is recovered which is a heterodimer of mature human or porcine inhibin β_A with mature human or porcine inhibin β_B , said chains being as depicted in Fig 2B (porcine β chains) and Figs 8 and 9 (human β chains) or an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a polypeptide of a said depicted sequence the variant being substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence and 1) being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; 2) being cross reactive with cell surface receptors for a polypeptide of a depicted sequence; or 3) having like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence; which dimer is free of the inhibin α chain.
20. Non chromosomal DNA encoding a human or porcine inhibin α or a human or porcine inhibin β chain the amino acid sequences of which are as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains) or an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a polypeptide of a said depicted sequence, the variant being substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence and 1) being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; or 2) being cross reactive with cell surface receptors for a polypeptide of a depicted sequence; or 3) having like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence.
21. A DNA according to Claim 20 encoding a human or porcine inhibin α or a human or porcine inhibin β chain whose amino acid sequence is as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains).
22. The DNA of claim 20 or 21 which is free of intervening untranslated sequences.
23. The DNA of any one of Claims 20 to 22 which is labelled with a detectable moiety.
24. A replicable vector comprising a DNA of claim 20 or 21.
25. The vector of Claim 24 comprising a viral promoter operably linked to the DNA encoding the inhibin α and/or β chains.
26. The vector of claim 24 or 25 which contains DNA encoding both an inhibin α and an inhibin β chain.
27. The vector of claim 24 or 25 which contains DNA encoding an inhibin β chain but not the inhibin α chain.
28. A host cell transformed with a replicable vector comprising DNA encoding the human or porcine inhibin α and/or an inhibin β chain the amino acid sequences of which are as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains) or an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a polypeptide of a said depicted sequence, the variant being substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence and 1) being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; or 2) being cross reactive with cell surface receptors for a depicted sequence; or 3) having like hormonal activity to a depicted sequence.

29. A host cell according to Claim 28 wherein the DNA encodes a human or porcine inhibin α and/or an inhibin β chain, the amino acid sequences of which are as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains).

5 30. The cell of claim 28 or 29 which is a eukaryotic cell.

31. A method according to Claim 4 wherein the recovered inhibin chain is a cell-free composition, free of mature α chain sequence, containing a human or porcine inhibin α chain prodomain polypeptide sequence as depicted in Fig 1B (porcine α chain) or Fig 6A (human α chain) or an amino acid
10 sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a said prodomain sequence, the variant being substantially homologous with a polypeptide of a said sequence and being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence.

32. A method according to claim 4 wherein the recovered inhibin chain is a cell-free composition containing
15 a) a polypeptide comprising the human inhibin β_A chain prodomain sequence

HSAAPDCPSCALAALPKDVPNSQPEMVEAVKKHILNMLHL (amino acids 1-

20

40 of Fig 8), PDVTQPVPKAALLNAIRKLHVGVGNGYVEIEDDIG
(amino acids 44-80 of Fig 8).

25

AEMNELMEQTSEIITFAESGTARKTLHFEISKEGSDLSVVERAEVWFLKVPKAN-
RTRTKVTIRLFQQQKHPQGSGLDTGEEAAEEVGLKGERSELLSEKVVDA (amino
acids 83-185 of Fig 8),

30

STWHVFPVSSSIQRLLDQKSSLDVRIACEQCQESGASLVLLG (amino acids
188-230 of Fig 8),

35

or naturally occurring mammalian amino acid sequence variants thereof;
b) a polypeptide comprising the human inhibin β_B chain prodomain sequence

40

CTSCGGFRRPEELGRVDGDFLEAV, (amino
acids 7-30 of Fig 9),

45

HILSRLQMRGRPNITHAVPKAAMVTALRKLHAGKVREDGRVEIPHLDDGHASPGAD-
GQERVSEIISFAETDGLASSRVRLYFFISNEGNQNLFFVQASLWLYLKLLPYV-
LEKGS (amino acids 33-145 of Fig 9),

50

VRVKVYFQEQGHDRWNMVEKRVDLKRSGWHTFPLTEAIQALFERGE (amino
acids 149 - 195 of Fig 9),

55

LNLDVQCDSCQELAVVPVFVDPGEESHRRPFVVVQARLGDSRHRI (amino
acids 198-241 of Fig 9),

or naturally occurring mammalian amino acid sequence variants thereof; or

c) a polypeptide free of the mature α chain amino acid sequence comprising the human inhibin α chain prodomain sequences

5 KVRALFLDALGPPAVTREGGPGV (amino acids
1 - 24 of Fig 6),
HALGGFTHRGSEPEEEEDVSQAILFPATDASCEDKSAARGLAQEAEGLFRYMFR-
10 PSQHTRSQRQVTSQQLWFHTGLDRQGTAASNSSEPLLGLLALSPGGPVAVPMSLGH-
APPHWAVLHLATSALSLLTHPVLVLLLRCPCLCTCSARPEATPFLVAHTRTRPPSG-
15 GERA (amino acids 32 - 199 of Fig 6),

or naturally occurring mammalian amino acid sequence variants thereof.

- 20 33. A method according to Claim 4 wherein the recovered inhibin chain is a cell-free composition containing a human or porcine inhibin β chain prodomain polypeptide of a sequence as depicted in Fig 2B (porcine β chains) and Figs 8 and 9 (human β chains) or an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion, or substitution of a said prodomain polypeptide of a sequence, the variant being
25 substantially homologous with a polypeptide of a said sequence and being cross reactive with antibodies raise against a polypeptide of a depicted sequence.
34. The method of claim 33 wherein the β chain is the β_A chain and the composition is free of mature β_A chain sequence.
- 30 35. The method of claim 33 wherein the β chain is the β_B chain and the composition is free of mature β_B chain sequence.
36. The method of claim 32 wherein the variant is the corresponding porcine amino acid sequence, the
35 composition containing:
a) a polypeptide comprising the porcine inhibin β_A chain prodomain sequence depicted at: amino acids 28 to 58; amino acids 61 to 87; amino acids 90 to 108; amino acids 111 to 179; amino acids 182 to 213; amino acids 216 to 258; or amino acids 28 to 87 of Fig 2B; or
b) a polypeptide free of the mature α chain amino acid sequence comprising the porcine inhibin α
40 chain prodomain polypeptide sequences depicted at: amino acids 20 to 54; or amino acids 70 to 228 of Fig 1B.
37. The method of any of claims 31 to 36 wherein the polypeptide is unaccompanied by native glycosylation.
- 45 38. The method of any one of claims 31 to 37 wherein the composition is sterile and further comprising coupling the polypeptide with an immunogenic polypeptide.
39. The use of a composition of any of claims 31 to 38 in the preparation of an antibody capable of binding
50 said polypeptide.
40. The method of any of claims 31 to 38 further comprising conjugating the polypeptide to a detectable group.
- 55 41. The method of claim 40 wherein the group is an enzyme, fluorophore or radioisotope.
42. The method of any of claims 31 to 38, 40, or 41 wherein the composition is insolubilized by non-covalent absorption or covalent cross-linking to a water insoluble support.

43. The method of any of claims 31 to 38 or 40 to 41 further comprising mixing the composition with a physiologically acceptable implantable matrix for controlled release of the polypeptide into the tissues of an animal.

5 **Claims for the following Contracting States : AT, ES**

1. A method comprising culturing a host cell transformed with a vector which includes nucleic acid encoding a human or porcine inhibin α chain and/or a human or porcine inhibin β chain the amino acid sequences of which are as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains), or an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a said depicted sequence, the variant being substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence and 1) being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; or 2) being cross reactive with cell surface receptors for a polypeptide of a depicted sequence; or 3) having like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence.
2. A method according to claim 1 wherein the nucleic acid encodes a human or porcine inhibin α chain and/or a human or porcine β chain the amino acid sequences of which are as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains).
3. A method according to claim 1 wherein the vector encodes an allelic variant of human or porcine inhibin α and/or β chain.
4. The method of any one of the preceding claims wherein the nucleic acid encoding the inhibin α chain and/or β chain is operably linked to a promoter recognized by the host cell and including the further step of recovering inhibin α chain, inhibin β chain, inhibin or a β chain dimer from the culture medium.
5. The method of any one of the preceding claims wherein the cell is a prokaryote.
6. The method of any one of the preceding claims wherein the vector comprises nucleic acid encoding the prepro form of an inhibin α chain or an inhibin β chain.
7. A method according to claim 6 wherein the vector comprises nucleic acid encoding the prepro forms of both the inhibin α chain and an inhibin β chain.
8. The method of any one of claim 1 to 4, 6 or 7 wherein the cell is a cell from a multicellular organism and hormonally active inhibin is produced.
9. The method of claim 4 wherein the promoter is a viral promoter.
10. The method of claim 9 wherein the promoter is an SV40 promoter.
11. The method of any preceding claims wherein mature porcine or human inhibin is recovered.
12. The method of any of claims 1 to 5 or 8 to 10 wherein the vector comprises nucleic acid encoding the prepro form of an inhibin β chain and a mature β -chain dimer is recovered free of the α -chain.
13. The method of claim 8 or 11 wherein the β chain is the β_A chain and the inhibin is present in a concentration greater than about 20 ng/ml in the culture medium.
14. A method according to claim 4 wherein the inhibin is human or porcine inhibin made up of an α and a β chain, the amino acid sequences of said α and β chain being selected from those depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains), and amino acid sequence variants by way of insertion, deletion or substitution of a polypeptide of a said depicted sequence, which variants are substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence and 1) are cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; 2) are cross reactive with cell surface receptors for a polypeptide of a depicted sequence; or

- 3) have like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence; which composition is completely free of unidentified human or porcine proteins.
15. A method according to claim 14 wherein the inhibin is human or porcine inhibin made up of an α and a β chain, the amino acid sequences of said α and β chain being selected from those depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains).
16. A method according to claim 4 wherein the recovered inhibin chain is a prodomain of human or porcine α or β_B inhibin as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β_B chain), Fig 6A (human α chain), and Fig 9 (human β_B chain) unassociated with native glycosylation.
17. A method according to claim 4 wherein a β chain dimer is recovered which is a homodimer of mature human or porcine inhibin β_A or β_B chains, said chains being as depicted in Fig 2B (porcine β chains) and Figs 8 and 9 (human β chains) or an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a polypeptide of a said depicted sequence the variant being substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence and 1) being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; 2) being cross reactive with cell surface receptors for a polypeptide of a depicted sequence; or 3) having like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence; which dimer is free of the inhibin α chain.
18. A method according to claim 17 wherein a homodimer of mature human or porcine β_B chains or a said amino acid sequence variant thereof is recovered.
19. A method according to claim 4 wherein a β chain dimer is recovered which is a heterodimer of mature human or porcine inhibin β_A with mature human or porcine inhibin β_B , said chains being as depicted in Fig 2B (porcine β chains) and Figs 8 and 9 (human β chains) or an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a polypeptide of a said depicted sequence the variant being substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence and 1) being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; 2) being cross reactive with cell surface receptors for a polypeptide of a depicted sequence; or 3) having like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence; which heterodimer is free of the inhibin α chain.
20. A method for the production of non chromosomal DNA encoding a human or porcine inhibin α or a human or porcine inhibin β chain as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains) or an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a polypeptide of a said depicted sequence, the variant being substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence and 1) being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; or 2) being cross reactive with cell surface receptors for a polypeptide of a depicted sequence; or 3) having like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence; the method comprising chemical synthesis, screening mRNA from ovary, or screening genomic libraries of any cell.
21. A method according to claim 20 wherein the DNA encodes a human or porcine inhibin α or a human or porcine inhibin β chain whose amino acid sequence is as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains).
22. The method of claim 20 or 21 wherein the non-chromosomal DNA is free of intervening untranslated sequences.
23. The method of any one of claims 20 to 22 further comprising the step of labelling the non-chromosomal DNA with a detectable moiety.
24. A method for the production of a replicable vector, the method comprising inserting a DNA of claim 20 or 21 in a cloning vector.
25. The method of claim 24 wherein the DNA is inserted into a vector which has a viral promoter operably linked to the DNA encoding the inhibin α and/or β chains thereby to produce an expression vector.

26. The method of claim 24 or 25 wherein DNA encoding both an inhibin α and an inhibin β chain is inserted into the vector.
27. The method of claim 24 or 25 wherein DNA encoding an inhibin β chain but not the inhibin α chain is inserted into the vector.
28. A host cell transformed with a replicable vector comprising DNA encoding the human or porcine inhibin α and/or an inhibin β chain the amino acid sequences of which are as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains) or an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a polypeptide of a said depicted sequence, the variant being substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence and 1) being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; or 2) being cross reactive with cell surface receptors for a polypeptide of a depicted sequence; or 3) having like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence.
29. A host cell according to claim 28 wherein the DNA encodes a human or porcine inhibin α and/or an inhibin β chain, the amino acid sequences of which are as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains).
30. The cell of claim 28 or 29 which is a eukaryotic cell.
31. A method according to claim 4 wherein the recovered inhibin chain is a cell-free composition free of mature α chain sequences containing a human or porcine inhibin α chain prodomain polypeptide sequence as depicted in Fig 1B (porcine α chain) or Fig 6A (human α chain) or an amino acid sequence variant of a said prodomain sequence, the variant being substantially homologous with a polypeptide of a said sequence and being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence.
32. A method according to claim 4 wherein the recovered inhibin chain is a cell-free composition containing a) a polypeptide comprising the human inhibin β_A chain prodomain sequence

HSAAPDCPSCALAALPKDVPNSQPEMVEAVKKHILNMLHL (amino acids 1-

40 of Fig 8, PDVTQPVPKAALLNAIRKLHVGKVGNGYVEIEDDIG (amino acids 44-80 of Fig 8).

AEMNELMEQTSEIITFAESGTARKTLHFEISKEGSDLSVVERAEVWFLKVPKAN-
TRTKVTIRLFQQQKHPQGS�DTGEEAEVGLKGERSELLLSEKVVDA, amino acids 83-185 of Fig 8),

STWHVFPVSSSIQRLLDQKSSLDVRIACEQCQESGASLVLLG (amino acids 188-230 of Fig 8),

or naturally occurring mammalian amino acid sequence variants thereof;

b) a polypeptide comprising the human inhibin β_B chain prodomain sequence

CTSCGGFRRPEELGRVDGDFLEAV, (amino
 5 acids 7-30 of Fig 9),
 HILSRLQMRGRPNITHAVPKAAMVTALRKHLHAGKVREDGRVEIPHLDGHASPGAD-
 10 GQERVSEIISFAETDGLASSRVRLYFFISNEGNQNLFVVQASLWLYLKLLPYV-
 LEKGS (amino acids 33-145 of Fig 9),
 VRVKVYFQEQGHDRWNMVEKRVDLKRSGWHTFPLTEAIQALFERGE (amino
 15 acids 149 - 195 of Fig 9),
 LNLDVQCDSCQELAVVPVFVDPGEESHPRPFVVVQARLGDSRHRI (amino
 20 acids 198-241 of Fig 9),

or naturally occurring mammalian amino acid sequence variants thereof; or

c) a polypeptide free of the mature α chain amino acid sequence comprising the human inhibin α chain prodomain sequences

25 KVRALFLDALGPPAVTREGGPGV (amino acids
 1 - 24 of Fig 6),
 30 HALGGFTHRGSEPEEEEDVSQAILFPATDASCEDKSAARGLAQEAEGLFRYMFR-
 PSQHTRSRQVTSQQLWFHTGLDRQGTAAASNSSEPLLGLLALSPGGPVAVPMSLGH-
 35 APPHWAVLHLATSALLTHPVLVLLLRCPCTCSARPEATPFLVAHTRTRPPSG-
 GERA (amino acids 32 - 199 of Fig 6),

or naturally occurring mammalian amino acid sequence variants thereof.

- 40 33. A method according to claim 4 wherein the recovered inhibin chain is a cell-free composition containing a human or porcine inhibin β chain prodomain polypeptide of a sequence as depicted in Fig 2B (porcine β chains) and Figs 8 and 9 (human β chains) or an amino acid sequence variant by way of
 45 insertion, deletion or substitution of a said prodomain polypeptide of a sequence, the variant being substantially homologous with a polypeptide of a said sequence and being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence.
34. The method of claim 33 wherein the β chain is the β_A chain and the composition is free of mature β_A chain sequence.
- 50 35. The method of claim 33 wherein the β chain is the β_B chain and the composition is free of mature β_B chain sequence.
36. The method of claim 32 wherein the variant is the corresponding porcine amino acid sequence, the
 55 composition containing:
 a) a polypeptide comprising the porcine inhibin β_A chain prodomain sequence depicted at: amino acids 28 to 58; amino acids 61 to 87; amino acids 90 to 108; amino acids 11 to 179; amino acids 182 to 213; amino acids 216 to 258; or amino acids 28 to 87 of Fig 2B; or

b) a polypeptide free of the mature α chain amino acid sequence comprising the porcine inhibin α chain prodomain polypeptide sequences depicted at: amino acids 20 to 54; or amino acids 70 to 228 of Fig 1B.

- 5 37. The method of any of claims 31 to 36 wherein the polypeptide is unaccompanied by native glycosylation.
38. The method of any one of claims 31 to 37 wherein the composition is sterile and further comprising coupling the polypeptide to an immunogenic polypeptide.
- 10 39. The use of a polypeptide of any of claims 31 to 38 in the preparation of an antibody capable of binding said polypeptide.
40. The method of any of claims 31 to 38 further comprising conjugating the polypeptide to a detectable group.
- 15 41. The method of claim 40 wherein the group is an enzyme, fluorophore or radioisotope.
42. The method of any of claims 31 to 38, 40 or 41 wherein the composition is insolubilized by non-covalent absorption or covalent cross-linking to a water insoluble support.
- 20 43. The method of any of claims 31 to 38 or 40 or 41 further comprising mixing the composition with a physiologically acceptable implantable matrix for controlled release of the polypeptide into the tissues of an animal.

Patentansprüche

Patentansprüche für folgende Vertragsstaaten : BE, CH, DE, FR, GB, IT, LI, NL, SE

1. Verfahren, umfassend das Kultivieren einer Wirtszelle, die mit einem Vektor transformiert wurde, der Nukleinsäure enthält, die für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α -Kette und/oder eine menschliche oder Schweine-Inhibin- β -Kette, deren Aminosäuresequenzen wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind, oder für eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution einer der dargestellten Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante kodiert, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist, jedoch unter Ausschluß der Rinder-Inhibin- α -Kette und der partiellen Rinder-Inhibin- β -Kette mit der Sequenz

Gly-Leu-Glu-Cys-Asp-Gly-Lys-Val-Asn-Ile-Cys-
Cys-Lys-Lys-Gln-Phe-Phe-Val-Ser-Phe-Lys-Asp-Ile-Gly-Trp-
Asn-Asp-Trp-Ile-Ile-Ala-Pro-Ser-Gly-Tyr-His-Ala-Asn-Tyr-
Cys-Glu-Gly-Glu-Cys-Pro-Ser-His-Ile-Ala-Gly-Thr-Ser-Gly-
Ser-Ser-Leu-Ser-Phe-His-Ser-Thr-Val-Ile-Asn-His-Tyr-Arg-
Met-Arg-Gly-His-Ser

- und wobei die Variante
 - 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern ist; oder 2) kreuzreaktiv mit Zelloberflächen-Rezeptoren für ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist; oder 3) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzt.
2. Verfahren nach Anspruch 1, worin die Nukleinsäure für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α -Kette und/oder eine menschliche oder Schweine- β -Kette kodiert, deren Aminosäuresequenzen wie in Fig. 1B

(Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind.

3. Verfahren nach Anspruch 1, worin der Vektor für eine Inhibin- β -Kette oder für eine Aminosäuresequenz-Variante davon kodiert, die von der nativen menschlichen oder Schweine- β_A -Kette oder der in Anspruch 1 spezifizierten, partiellen Rinder-Inhibin- β -Kette verschieden ist.
4. Verfahren nach Anspruch 1, worin die Nukleinsäure für eine Variante kodiert, ausgewählt aus: den Schweine-Inhibinderivaten (Asn₂₆₆→Gln)Inh α ; [Cys₃₂₅ oder Cys₃₂₄→ Δ]Inh α ; [Cys₃₅₁ oder Cys₃₅₃→ Δ]Inh α ; [Lys₃₂₁ oder Lys₃₂₂→ Δ]Inh β_A ; [Lys₃₂₂→His oder Ser]Inh β_A ; [Lys₃₁₅→Arg; Val₃₁₆→Thr]Inh β_A ; [Cys₃₈₈ oder Cys₃₉₀→ Δ]Inh β_A ; [Lys₄₁₁→Gln]Inh β_A ; [Arg₃₁₅→Lys; Val₃₁₆→Thr]Inh β_B ; [Cys₃₁₉ oder Cys₃₂₀→ Δ]Inh β_B ; [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→Pro Phe Gly]Inh β_B ; [Arg₃₉₅→Gln]Inh β_B , worin Inh eine Abkürzung für Inhibin ist und die Nummern der Reste für Inh β_B die für den entsprechenden Inh β_A -Rest verwendeten sind (siehe Fig. 2B); den menschliche Inhibin- β_A -Ketten-Varianten, die Variationen aufweisen, die Substitution oder Löschung eines Restes oder Einfügung neben einem Rest, ausgewählt aus den Resten 293 - 297, 364 - 376 und 387 - 398, der in Fig. 8 dargestellten Sequenz sind; und den Varianten menschlicher α -Ketten, die zu mehr als 90% homolog zu der in Fig. 6A dargestellten Sequenz sind.
5. Verfahren nach Anspruch 1, worin die Nukleinsäure für eine Variante einer menschlichen β_A -Inhibin-Kette, ausgewählt aus Phe₃₀₂→Ile oder Leu; Gln₂₉₇→Asp oder Lys; Trp₃₀₇→Tyr oder Phe; Trp₃₁₀→Tyr oder Phe; Ile₃₁₁→Phe oder Val; Tyr₃₁₇→Trp oder Thr; His₃₁₈→Lys; Ala₃₁₉→Ser; Asn₃₂₀→Gln, Tyr oder His; Tyr₃₂₁→Thr oder Asp, Phe₃₄₀→Tyr; His₃₅₃→Asp; His₃₅₃→Lys (a β_A/β_B hybrid); Phe₃₅₆→Tyr; Val₃₆₄→Phe; Val₃₆₄→Leu; Tyr₃₇₅→Thr; Tyr₃₇₆→Trp; Asn₃₈₉→Gln, His oder Lys; Ile₃₉₁→Leu oder Thr; Met₃₉₀→Leu oder Ser; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr oder Ile; oder eine vergleichbar modifizierte menschliche β_B -Kette kodiert.
6. Verfahren nach irgendeinem der vorangegangenen Ansprüche, worin die Nukleinsäure, die für die Inhibin- α -Kette und/oder - β -Kette kodiert, mit einem von der Wirtszelle erkannten Promotor operabel verbunden ist, und das den weiteren Schritt der Gewinnung von Inhibin oder einem β -Ketten-Dimer aus dem Kulturmedium umfaßt.
7. Verfahren nach irgendeinem der vorangegangenen Ansprüche, worin die Zelle ein Prokaryot ist.
8. Verfahren nach irgendeinem der vorangegangenen Ansprüche, worin der Vektor Nukleinsäure umfaßt, die für die Präpro-Form einer Inhibin- α -Kette oder einer Inhibin- β -Kette kodiert.
9. Verfahren nach Anspruch 8, worin der Vektor eine Nukleinsäure umfaßt, die sowohl für die Präpro-Form einer Inhibin- α -Kette als auch einer Inhibin- β -Kette kodiert.
10. Verfahren nach irgendeinem der Ansprüche 1 - 6, 8 oder 9, worin die Zelle eine Zelle aus einem vielzelligen Organismus ist und hormonal aktives Inhibin produziert wird.
11. Verfahren nach Anspruch 6, worin der Promotor ein viraler Promotor ist.
12. Verfahren nach Anspruch 11, worin der Promotor ein SV40-Promotor ist.
13. Verfahren nach irgendeinem der vorangegangenen Ansprüche, worin reifes Schweine- oder menschliches Inhibin gewonnen wird.
14. Verfahren nach irgendeinem der Ansprüche 1 - 7 oder 10 - 12, worin der Vektor Nukleinsäure umfaßt, die für die Präpro-Form einer Inhibin- β -Kette kodiert, und ein reifes β -Ketten-Dimer frei von der α -Kette gewonnen wird.
15. Verfahren nach Anspruch 10 oder 13, worin die β -Kette die β_A -Kette ist und das Inhibin in einer Konzentration von über etwa 20 ng/ml im Kulturmedium vorliegt.

16. Zusammensetzung, umfassend menschliches oder Schweine-Inhibin, das aus einer α - und einer β -Kette besteht, wobei die Aminosäuresequenzen der α - und β -Ketten aus jenen in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellten ausgewählt werden, und durch Einfügung, Löschung oder Substitution eines Polypeptids mit einer der dargestellten Sequenzen erhaltenen Aminosäuresequenz-Varianten, wobei die Varianten im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz sind, jedoch unter Ausschluß der Rinder-Inhibin- α -Kette, und 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern; 2) kreuzreaktiv mit Zelloberflächen-Rezeptoren für ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz sind; oder 3) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzen; wobei die Zusammensetzung vollständig frei von nichtidentifizierten menschlichen oder Schweine-Proteinen ist.
17. Zusammensetzung nach Anspruch 16, worin die Sequenzen der α - und β -Ketten aus jenen ausgewählt werden, die in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind.
18. Zusammensetzung nach Anspruch 16, worin die Varianten ausgewählt werden aus: den Schweine-Inhibinderivaten (Asn₂₆₆→In)Gln α ; [Cys₃₂₅ oder Cys₃₂₄→ Δ]In α ; (Cys₃₆₁ oder Cys₃₆₃→ Δ)In α ; [Lys₃₂₁ oder Lys₃₂₂→ Δ]In β _A; [Lys₃₂₂→His oder Ser]In β _A; [Lys₃₁₅→Arg; Val₃₁₆→Thr]In β _A; [Cys₃₈₈ oder Cys₃₉₀→ Δ]In β _A; [Lys₄₁₁→Gln]In β _A; [Arg₃₁₅→Lys; Val₃₁₆→Thr]In β _B; [Cys₃₁₉ oder Cys₃₂₀→ Δ]In β _B; [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→Pro Phe Gly]In β _B; [Arg₃₉₅→Gln]In β _B, worin Inh eine Abkürzung für Inhibin ist und die Nummern der Reste für In β _B die für den entsprechenden In β _A-Rest verwendeten sind (siehe Fig. 2B); den menschlichen Inhibin- β _A-Ketten-Varianten, die Variationen aufweisen, die Substitution oder Löschung eines Restes oder Einfügung neben einem Rest, ausgewählt aus den Resten 293 - 297, 364 - 376 und 387 - 398, der in Fig. 8 dargestellten Sequenz, sind; und den Varianten menschlicher α -Ketten, die zu mehr als 90% homolog zu der in Fig. 6A dargestellten Sequenz sind.
19. Zusammensetzung nach Anspruch 16, umfassend eine Variante einer menschlichen β _A-Inhibin-Kette, ausgewählt aus Phe₃₀₂→Ile oder Leu; Gln₂₉₇→Asp oder Lys; Trp₃₀₇→Tyr oder Phe; Trp₃₁₀→Tyr oder Phe; Ile₃₁₁→Phe oder Val; Tyr₃₁₇→Trp oder Thr; His₃₁₀→Lys; Ala₃₁₉→Ser; Asn₃₂₀→Gln, Tyr oder His; Tyr₃₂₁→Thr oder Asp, Phe₃₄₀→Tyr; His₃₅₃→Asp; His₃₅₃→Lys (a β _A/ β _B hybrid); Phe₃₅₆→Tyr; Val₃₆₄→Phe; Val₃₆₄→Leu; Tyr₃₇₅→Thr; Tyr₃₇₆→Trp; Asn₃₈₉→Gln, His oder Lys; Ile₃₉₁→Leu oder Thr; Met₃₉₀→Leu oder Ser; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr oder Ile; oder eine vergleichbar modifizierte menschliche β _B-Kette.
20. Zusammensetzung, umfassend eine Prodomäne von menschlichem oder Schweine- α - oder - β _B-Inhibin, wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β _B-Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 9 (menschliche β _B-Kette) dargestellt, die nicht mit nativer Glykosylierung assoziiert ist.
21. Zusammensetzung, umfassend ein Homodimer von reifen menschlichen oder Schweine-Inhibin- β _A- oder - β _B-Ketten, wobei die Ketten wie in Fig. 2B (Schweine- β -Ketten) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind, oder einer durch Einfügung, Löschung oder Substitution eines Polypeptids mit einer der dargestellten Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz und 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern; 2) kreuzreaktiv mit Zelloberflächen-Rezeptoren für ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist; oder 3) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzt; wobei die Zusammensetzung vollständig frei von der Inhibin- α -Kette ist.
22. Zusammensetzung nach Anspruch 21, die ein Homodimer von reifen menschlichen oder Schweine- β _B-Ketten oder einer der Aminosäuresequenz-Varianten davon ist.
23. Zusammensetzung, umfassend ein Heterodimer von reifem menschlichem oder Schweine-Inhibin- β _A mit reifem menschlichem oder Schweine-Inhibin- β _B, wobei die Ketten wie in Fig. 2B (Schweine- β -Ketten) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind, oder einer durch Einfügung, Löschung oder Substitution eines Polypeptids mit einer der dargestellten Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz und 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz

gebildeten Antikörpern; 2) kreuzreaktiv mit Zelloberflächen-Rezeptoren für ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist; oder 3) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzt; wobei die Zusammensetzung frei von der Inhibin- α -Kette ist.

- 5 24. Nicht-chromosomale DNA, die für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α - oder eine menschliche oder Schweine-Inhibin- β -Kette, deren Aminosäuresequenzen wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind, oder für eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution eines Polypeptids mit einer der dargestellten Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante kodiert, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer der dargestellten Sequenzen ist, jedoch unter Ausschluß
10 der Rinder-Inhibin- α -Kette und der partiellen Rinder-Inhibin- β -Kette mit der Sequenz

Gly-Leu-Glu-Cys-Asp-

15 Gly-Lys-Val-Asn-Ile-Cys-Cys-Lys-Lys-Gln-Phe-Phe-Val-Ser-
Phe-Lys-Asp-Ile-Gly-Trp-Asn-Asp-Trp-Ile-Ile-Ala-Pro-Ser-
20 Gly-Tyr-His-Ala-Asn-Tyr-Cys-Glu-Gly-Glu-Cys-Pro-Ser-His-
Ile-Ala-Gly-Thr-Ser-Gly-Ser-Ser-Leu-Ser-Phe-His-Ser-Thr-
Val-Ile-Asn-His-Tyr-Arg-Met-Arg-Gly-His-Ser
25

und wobei die Variante

- 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern ist; oder 2) kreuzreaktiv mit Zelloberflächen-Rezeptoren für ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist; oder 3) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzt.
30

25. DNA nach Anspruch 24, die für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α - oder eine menschliche oder Schweine-Inhibin- β -Kette kodiert, deren Aminosäuresequenz wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt ist.
35

26. DNA nach Anspruch 24, die für eine Variante kodiert, ausgewählt aus: den Schweine-Inhibinderivaten (Asn₂₆₆→Gln)Inh α ; [Cys₃₂₅ oder Cys₃₂₄→ Δ]Inh α ; [Cys₃₆₁ oder Cys₃₆₃→ Δ]Inh α ; [Lys₃₂₁ oder Lys₃₂₂→ Δ]Inh β_A ; [Lys₃₂₂→His oder Ser]Inh β_A ; [Lys₃₁₅→Arg; Val₃₁₆→Thr]Inh β_A ; [Cys₃₈₈ oder Cys₃₉₀→ Δ]Inh β_A ; [Lys₄₁₁→Gln]Inh β_A ; [Arg₃₁₅→Lys; Val₃₁₆→Thr]Inh β_B ; [Cys₃₁₉ oder Cys₃₂₀→ Δ]Inh β_B ; [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→Pro Phe Gly]Inh β_B ; [Arg₃₉₅→Gln]Inh β_B , worin Inh eine Abkürzung für Inhibin ist und die Nummern der Reste für Inh β_B die für den entsprechenden Inh β_A -Rest verwendeten sind (siehe Fig. 2B); den menschlichen Inhibin- β_A -Ketten-Varianten, die Variationen aufweisen, die Substitution oder
45 Löschung eines Restes oder Einfügung neben einem Rest, ausgewählt aus den Resten 293 - 297, 364 - 376 und 387 - 398, der in Fig. 8 dargestellten Sequenz sind; und den Varianten menschlicher α -Ketten, die zu mehr als 90% homolog zu der in Fig. 6A dargestellten Sequenz sind.

27. DNA nach Anspruch 24, die für eine Variante einer menschlichen β -Inhibin-Kette, ausgewählt aus Phe₃₀₂→Ile oder Leu; Gln₂₉₇→Asp oder Lys; Trp₃₀₇→Tyr oder Phe; Trp₃₁₀→Tyr oder Phe; Ile₃₁₁→Phe oder Val; Tyr₃₁₇→Trp oder Thr; His₃₁₈→Lys; Ala₃₁₉→Ser; Asn₃₂₀→Gln, Tyr oder His; Tyr₃₂₁→Thr oder Asp, Phe₃₄₀→Tyr; His₃₅₃→Asp; His₃₅₃→Lys (a β_A/β_B hybrid); Phe₃₅₆→Tyr; Val₃₆₄→Phe; Val₃₆₄→Leu; Tyr₃₇₅→Thr; Tyr₃₇₆→Trp; Asn₃₈₉→Gln, His oder Lys; Ile₃₉₁→Leu oder Thr; Met₃₉₀→Leu oder Ser; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr oder Ile; oder eine vergleichbar modifizierte menschliche β_B -Kette kodiert.
50
55

28. DNA nach irgendeinem der Ansprüche 24 - 27, die frei von intervenierenden untranslatierten Sequenzen ist.

29. DNA nach irgendeinem der Ansprüche 24 - 28, die mit einer feststellbaren Gruppe markiert ist.
30. Replizierbarer Vektor, umfassend eine DNA nach irgendeinem der Ansprüche 21 - 27.
- 5 31. Vektor nach Anspruch 30, umfassend einen viralen Promotor, der mit der für die Inhibin- α - oder - β - Ketten kodierenden DNA operabel verbunden ist.
32. Vektor nach Anspruch 30 oder 31, der DNA enthält, die sowohl für eine Inhibin- α - als auch eine Inhibin- β -Kette kodiert.
- 10 33. Vektor nach Anspruch 30 oder 31, der DNA enthält, die für eine Inhibin- β -Kette, jedoch nicht für eine Inhibin- α -Kette kodiert.
34. Wirtszelle, die mit einem replizierbaren Vektor transformiert wurde, der DNA enthält, die für eine
15 menschliche oder Schweine-Inhibin- α -Kette und/oder eine menschliche oder Schweine-Inhibin- β -Kette, deren Aminosäuresequenzen wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind, oder eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution eines Polypeptids mit einer der dargestellten Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante kodiert, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem
20 Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist, jedoch unter Ausschluß der Rinder-Inhibin- α -Kette und der partiellen Rinder-Inhibin- β -Kette mit der Sequenz

Gly-Leu-Glu-Cys-Asp-Gly-

25 Lys-Val-Asn-Ile-Cys-Cys-Lys-Lys-Gln-Phe-Phe-Val-Ser-Phe-

Lys-Asp-Ile-Gly-Trp-Asn-Asp-Trp-Ile-Ile-Ala-Pro-Ser-Gly-

30 Tyr-His-Ala-Asn-Tyr-Cys-Glu-Gly-Glu-Cys-Pro-Ser-His-Ile-

Ala-Gly-Thr-Ser-Gly-Ser-Ser-Leu-Ser-Phe-His-Ser-Thr-Val-

Ile-Asn-His-Tyr-Arg-Met-Arg-Gly-His-Ser

35

- und wobei die Variante
- 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern ist; oder 2) kreuzreaktiv mit Zelloberflächen-Rezeptoren für ein Polypeptid mit einer dargestellten
40 Sequenz ist; oder 3) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzt.
35. Wirtszelle nach Anspruch 34, worin die DNA für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α - und/oder eine -Inhibin- β -Kette kodiert, deren Aminosäuresequenzen wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schwein- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind.
- 45 36. Wirtszelle nach Anspruch 34, worin die DNA für eine Variante kodiert, ausgewählt aus: den Schweine-Inhibinderivaten (Asn₂₆₆→Gln]Inh α ; [Cys₃₂₅ oder Cys₃₂₄Δ]Inh α ; [Cys₃₆₁ oder Cys₃₆₃→Δ]Inh α ; [Lys₃₂₁ oder Lys₃₂₂→Δ]Inh β _A; [Lys₃₂₂→His oder Ser]Inh β _A; [Lys₃₁₅→Arg; Val₃₁₆→Thr] Inh β _A; [Cys₃₈₈ oder Cys₃₉₀→Δ]Inh β _A; [Lys₄₁₁→Gln]Inh β _A; [Arg₃₁₅→Lys; Val₃₁₆→Thr]Inh β _B; [Cys₃₁₉ oder Cys₃₂₀→Δ]Inh β _B; [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→ Pro Phe Gly]Inh β _B; [Arg₃₉₅→Gln]Inh β _B, worin Inh eine Abkürzung für Inhibin ist und die Nummern der Reste für Inh β _B die für den entsprechenden Inh β _A-Rest verwendeten sind (siehe Fig. 2B); den menschlichen Inhibin- β _A-Ketten-Varianten, die Variationen aufweisen, die Substitution oder
55 Löschung eines Restes oder Einfügung neben einem Rest, ausgewählt aus den Resten 293 - 297, 364 - 376 und 387 - 398, der in Fig. 8 dargestellten Sequenz sind; und den Varianten menschlicher α - Ketten, die zu mehr als 90% homolog zu der in Fig. 6A dargestellten Sequenz sind.

37. Wirtszelle nach Anspruch 34, worin die DNA für eine Variante einer menschlichen β_A -Inhibin-Kette, ausgewählt aus: Phe₃₀₂→Ile oder Leu; Gln₂₉₇→Asp oder Lys; Trp₃₀₇→Tyr oder Phe; Trp₃₁₀→Tyr oder Phe; Ile₃₁₁→Phe oder Val; Tyr₃₁₇→Trp oder Thr; His₃₁₈→Lys; Ala₃₁₉→Ser; Asn₃₂₀→Gln, Tyr oder His; Tyr₃₂₁→Thr oder Asp, Phe₃₄₀→Tyr; His₃₅₃→Asp; His₃₅₃→Lys (a β_A/β_B hybrid); Phe₃₅₆→Tyr; Val₃₆₄→Phe; Val₃₆₄→Leu; Tyr₃₇₅→Thr; Tyr₃₇₆→Trp; Asn₃₈₉→Gln, His oder Lys; Ile₃₉₁→Leu oder Thr; Met₃₉₀→Leu oder Ser; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr oder Ile; oder einer vergleichbar modifizierten menschlichen β_B -Kette kodiert.

38. Zelle nach irgendeinem der Ansprüche 34 - 37, die eine eukaryotische Zelle ist.

39. Zellfreie Zusammensetzung, die frei von reifem α -Ketten-Polypeptid ist, die eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α -Ketten-Prodomänen-Polypeptidsequenz, wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette) oder Fig. 6A (menschliche α -Kette) dargestellt, oder eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution einer dieser Prodomänen-Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante enthält, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer der dargestellten Sequenzen und kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer der dargestellten Sequenzen gebildeten Antikörpern ist.

40. Zellfreie Zusammensetzung, umfassend
a) ein Polypeptid, umfassend die menschliche Inhibin- β_A -Ketten-Prodomänensequenz

HSAAPDCPSCALAALPKDVPNSQPPEMVEAVKKHILNMLHL

(Aminosäuren 1 - 40 aus Fig. 8)

PDVTQVPVKAALLNAIRKLHVGKVGNGYVEIEDDIG

(Aminosäuren 44 - 80 aus Fig. 8)

AEMNELMEQTSEIITFAESGTARKTLHFEISKEGSDLSVVERAEVWLFLKVPKAN-

RTRTKVTIRLFQQQKHPQGSGLDTGEEAEVGLKGERSELLLLSEKVDA

(Aminosäuren 83 - 185 aus Fig. 8) STWHVFPVSSSIQRLLD-

QGKSSLDVRIACEQCQESGASLVLLG

(Aminosäuren 188 - 230 aus Fig. 8)

oder natürlich vorkommende Säugetier-Aminosäuresequenz-Varianten davon;

b) ein Polypeptid, umfassend die menschliche Inhibin- β_B -Ketten-Prodomänensequenz

CTSCGGFRRPEELGRVDGDFLEAV

(Aminosäuren 7 - 30 aus Fig. 9)

HILSRLQMRGRPNITHAVPKAAMVTALRKLHAGKVREDGRVEIPHLDGHASPGAD-
GQERVSEIISFAETDGLASSRVRLYFFISNEGNQNLFFVQASLWLYLKLLPYVLEKGS

(Aminosäuren 33 - 145 aus Fig. 9)

VRVKVYFQEQQHGDRWNMVEKRVLDLKRSGWHTFPLTEAIQALFERGE

(Aminosäuren 149 - 195 aus Fig. 9)

LNLDVQCDSQCQLAVVPVFVDPGEESHRPFVWVQARLGDSRHRI

(Aminosäuren 198 - 241 aus Fig. 9)

oder natürlich vorkommende Säugetier-Aminosäuresequenz-Varianten davon; oder
c) ein Polypeptid, das frei von der reifen α -Ketten-Aminosäuresequenz ist, umfassend die menschlichen Inhibin- α -Ketten-Prodomänensequenzen

KVRALFLDALGFPVAVTREGGDPGV

(Aminosäuren 1 - 24 aus Fig. 6)

HALGGFTHRGSEPEEEEDVSQAILFPATDASCEDKSAARGLAQEAEGLFRYMFR-

PSQHTRSRQVTSACLWFHTGLDRQGTAAASNSSEPLLGLLALSPGGPVAVPMSLGH-

APPHWAVLHLATSALLTHPVLVLLLRCPCTCSARPEATPFLVAHTRTRPPSGGERA

(Aminosäuren 32 - 199 aus Fig. 6)

oder natürlich vorkommende Säugetier-Aminosäuresequenz-Varianten davon.

41. Zellfreie Zusammensetzung, umfassend ein menschliches oder Schweine-Inhibin- β -Ketten-Prodomänen-Polypeptid mit einer Sequenz, wie in Fig. 2B (Schweine- β -Ketten) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt, oder eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution einer dieser Prodomänen-Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer der dargestellten Sequenzen und kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer der dargestellten Sequenzen gebildeten Antikörpern ist.

42. Zusammensetzung nach Anspruch 41, worin die β -Kette die β_A -Kette und die Zusammensetzung frei von reifer β_A -Ketten-Sequenz ist.

43. Zusammensetzung nach Anspruch 41, worin die β -Kette die β_B -Kette und die Zusammensetzung frei von reifer β_B -Ketten-Sequenz ist.

44. Zusammensetzung nach Anspruch 40, worin die Variante die entsprechende Schweine-Aminosäuresequenz ist, wobei die Zusammensetzung enthält:

a) ein Polypeptid, umfassend die Schweine-Inhibin- β_A -Ketten-Prodomänensequenz, die dargestellt wird durch die Aminosäuren: 28 - 58; 61 - 87; 90 - 108; 111 - 179; 182 - 213; 216 - 258; oder 28 - 87 aus Fig. 2B; oder

b) ein Polypeptid, das frei von der reifen α -Ketten-Aminosäuresequenz ist, umfassend die Schweine-Inhibin- α -Ketten-Prodomänen-Polypeptidsequenzen, die dargestellt werden durch die Aminosäuren: 20 - 54 oder 70 - 228 aus Fig. 1B.

45. Zusammensetzung nach irgendeinem der Ansprüche 39 - 44, worin das Polypeptid nicht von nativer Glykosylierung begleitet wird.

46. Zusammensetzung nach irgendeinem der Ansprüche 39 - 45, die steril ist, und worin das Polypeptid
weitere ein immunogenes Polypeptid umfaßt.
47. Verwendung einer Zusammensetzung nach irgendeinem der Ansprüche 39 - 46 zur Herstellung eines
Antikörpers, der in der Lage ist, das Polypeptid zu binden.
48. Zusammensetzung nach irgendeinem der Ansprüche 39 - 46, worin das Polypeptid an eine feststellbare
Gruppe konjugiert ist.
49. Zusammensetzung nach Anspruch 48, worin die Gruppe ein Enzym, Fluorophor oder Radioisotop ist.
50. Zusammensetzung nach irgendeinem der Ansprüche 39 - 44, 48 oder 49, die durch nicht-kovalente
Absorption oder kovalente Vernetzung an einen wasserunlöslichen Träger unlöslich gemacht ist.
51. Zusammensetzung nach irgendeinem der Ansprüche 39 - 46, 48 oder 49, weiters umfassend eine
physiologisch annehmbare, implantierbare Matrix zur gesteuerten Freisetzung des Polypeptids in die
Gewebe eines Tieres.

Patentansprüche für folgenden Vertragsstaat : LU

1. Verfahren, umfassend das Kultivieren einer Wirtszelle, die mit einem Vektor transformiert wurde, der
Nukleinsäure enthält, die für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α -Kette und/oder eine menschliche
oder Schweine-Inhibin- β -Kette, deren Aminosäuresequenzen wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette),
Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten)
dargestellt sind, oder eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution einer der dargestellten
Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante kodiert, wobei die Variante im wesentlichen homolog
zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist, jedoch unter Ausschluß der Rinder-Inhibin- α -
Kette, und wobei die Variante 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten
Sequenz gebildeten Antikörpern ist; oder 2) kreuzreaktiv mit Zelloberflächen-Rezeptoren für ein
Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist; oder 3) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid
mit einer dargestellten Sequenz besitzt.
2. Verfahren nach Anspruch 1, worin die Nukleinsäure für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α -Kette
und/oder eine menschliche oder Schweine-Inhibin- β -Kette kodiert, deren Aminosäuresequenzen wie in
Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und
9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind.
3. Verfahren nach Anspruch 1, worin der Vektor für eine andere Inhibin- β -Kette als die native menschliche
oder Schweine- β_A -Kette oder für eine Aminosäuresequenz-Variante davon kodiert.
4. Verfahren nach Anspruch 1, worin die Nukleinsäure für eine Variante, ausgewählt aus: den Schweine-
Inhibinderivaten (Asn₂₆₆→Gln)Inh α ; [Cys₃₂₅ oder Cys₃₂₄→ Δ]Inh α ; [Cys₃₆₁ oder Cys₃₆₃→ Δ]Inh α ;
[Lys₃₂₁ oder Lys₃₂₂→ Δ]Inh β_A ; [Lys₃₂₂→His oder Ser]Inh β_A ; [Lys₃₁₅→Arg; Val₃₁₆→Thr] Inh β_A ; [Cys₃₈₈
oder Cys₃₉₀→ Δ]Inh β_A ; [Lys₄₁₁→Gln]Inh β_A ; [Arg₃₁₅→Lys; Val₃₁₆→Thr]Inh β_B ; [Cys₃₁₉ oder Cys₃₂₀→ Δ]-
Inh β_B ; [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→ Pro Phe Gly]Inh β_B ; [Arg₃₉₅→Gln]Inh β_B , worin Inh eine Abkürzung für Inhibin ist
und die Nummern der Reste für Inh β_B die für den entsprechenden Inh β_A -Rest verwendeten sind (siehe
Fig. 2B); den menschlichen Inhibin- β_A -Ketten-Varianten, die Variationen aufweisen, die Substitution oder
Löschung eines Restes oder Einfügung neben einem Rest, ausgewählt aus den Resten 293 - 297, 364
- 376 und 387 - 398, der in Fig. 8 dargestellten Sequenz sind; und den Varianten menschlicher α -
Ketten, die zu mehr als 90% homolog zu der in Fig. 6A dargestellten Sequenz sind, kodiert.
5. Verfahren nach Anspruch 1, worin die Nukleinsäure für eine Variante einer menschlichen β_A -Inhibin-
Kette, ausgewählt aus Phe₃₀₂→Ile oder Leu; Gln₂₉₇→Asp oder Lys; Trp₃₀₇→Tyr oder Phe; Trp₃₁₀→Tyr
oder Phe; Ile₃₁₁→Phe oder Val; Tyr₃₁₇→Trp oder Thr; His₃₁₈→Lys; Ala₃₁₉→Ser; Asn₃₂₀→Gln, Tyr oder
His; Tyr₃₂₁→Thr oder Asp, Phe₃₄₀→Tyr; His₃₅₃→Asp; His₃₅₃→Lys (a β_A/β_B hybrid); Phe₃₅₆→Tyr;
Val₃₆₄→Phe; Val₃₆₄→Leu; Tyr₃₇₅→Thr; Tyr₃₇₆→Trp; Asn₃₈₉→Gln, His oder Lys; Ile₃₉₁→Leu oder Thr;
Met₃₉₀→Leu oder Ser; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr or Ile; oder eine vergleichbar modifizierte menschliche
 β_B -Kette kodiert.

6. Verfahren nach irgendeinem der vorangegangenen Ansprüche, worin die Nukleinsäure, die für die Inhibin- α -Kette und/oder - β -Kette kodiert, mit einem von der Wirtszelle erkannten Promotor operabel verbunden ist, und das den weiteren Schritt der Gewinnung von Inhibin oder einem β -Ketten-Dimer aus dem Kulturmedium umfaßt.
7. Verfahren nach irgendeinem der vorangegangenen Ansprüche, worin die Zelle ein Prokaryot ist.
8. Verfahren nach irgendeinem der vorangegangenen Ansprüche, worin der Vektor Nukleinsäure umfaßt, die für die Präpro-Form einer Inhibin- α -Kette oder einer Inhibin- β -Kette kodiert.
9. Verfahren nach Anspruch 8, worin der Vektor eine Nukleinsäure umfaßt, die sowohl für die Präpro-Form einer Inhibin- α -Kette als auch einer Inhibin- β -Kette kodiert.
10. Verfahren nach irgendeinem der Ansprüche 1 - 6, 8 oder 9, worin die Zelle eine Zelle aus einem vielzelligen Organismus ist und hormonell aktives Inhibin produziert wird.
11. Verfahren nach Anspruch 6, worin der Promotor ein viraler Promotor ist.
12. Verfahren nach Anspruch 11, worin der Promotor ein SV40-Promotor ist.
13. Verfahren nach irgendeinem der vorangegangenen Ansprüche, worin reifes Schweine- oder menschliches Inhibin gewonnen wird.
14. Verfahren nach irgendeinem der Ansprüche 1 - 7 oder 10 - 12, worin der Vektor Nukleinsäure umfaßt, die für die Präpro-Form einer Inhibin- β -Kette kodiert, und ein reifes β -Ketten-Dimer frei von der α -Kette gewonnen wird.
15. Verfahren nach Anspruch 10 oder 13, worin die β -Kette die β_A -Kette ist und das Inhibin in einer Konzentration von über etwa 20 ng/ml im Kulturmedium vorliegt.
16. Zusammensetzung, umfassend menschliches oder Schweine-Inhibin, das aus einer α - und einer β -Kette besteht, wobei die Aminosäuresequenzen der α - und β -Ketten aus jenen in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellten ausgewählt werden, und durch Einfügung, Löschung oder Substitution eines Polypeptids mit einer der dargestellten Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante, wobei die Varianten im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz, jedoch unter Ausschluß der Rinder-Inhibin- α -Kette, und 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern; 2) kreuzreaktiv mit Zelloberflächen-Rezeptoren für ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz sind; oder 3) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzen; wobei die Zusammensetzung vollständig frei von nichtidentifizierten menschlichen oder Schweine-Proteinen ist.
17. Zusammensetzung nach Anspruch 16, worin die Sequenzen der α - und β -Ketten aus jenen ausgewählt werden, die in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind.
18. Zusammensetzung nach Anspruch 16, worin die Varianten ausgewählt werden aus: den Schweine-Inhibinderivaten (Asn₂₆₆→In)Gln α ; [Cys₃₂₅ oder Cys₃₂₄→ Δ]Inh α ; [Cys₃₆₁ oder Cys₃₆₃→ Δ]Inh α ; [Lys₃₂₁ oder Lys₃₂₂→ Δ]Inh β_A ; [Lys₃₂₂→His oder Ser]Inh β_A ; [Lys₃₁₅→Arg; Val₃₁₆→Thr] Inh β_A ; [Cys₃₈₈ oder Cys₃₉₀→ Δ]Inh β_A ; [Lys₄₁₁→Gln]Inh β_A ; [Arg₃₁₅→Lys; Val₃₁₆→Thr]Inh β_B ; [Cys₃₁₉ oder Cys₃₂₀→ Δ]Inh β_B ; [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→ Pro Phe Gly]Inh β_B ; [Arg₃₉₅→Gln]Inh β_B , worin Inh eine Abkürzung für Inhibin ist und die Nummern der Reste für Inh β_B die für den entsprechenden Inh β_A -Rest verwendeten sind (siehe Fig. 2B); den menschlichen Inhibin- β_A -Ketten-Varianten, die Variationen aufweisen, die Substitution oder Löschung eines Restes oder Einfügung neben einem Rest, ausgewählt aus den Resten 293 - 297, 364 - 376 und 387 - 398, der in Fig. 8 dargestellten Sequenz sind; und den Varianten menschlicher α -Ketten, die zu mehr als 90% homolog zu der in Fig. 6A dargestellten Sequenz sind.

19. Zusammensetzung nach Anspruch 16, umfassend eine Variante einer menschlichen β_A -Inhibin-Kette, ausgewählt aus Phe₃₀₂→Ile oder Leu; Gln₂₉₇→Asp oder Lys; Trp₃₀₇→Tyr oder Phe; Trp₃₁₀→Tyr oder Phe; Ile₃₁₁→Phe oder Val; Tyr₃₁₇→Trp oder Thr; His₃₁₈→Lys; Ala₃₁₉→Ser; Asn₃₂₀→Gln, Tyr oder His; Tyr₃₂₁→Thr oder Asp, Phe₃₄₀→Tyr; His₃₅₃→Asp; His₃₅₃→Lys (a β_A/β_B Hybrid); Phe₃₅₆→Tyr; Val₃₆₄→Phe; Val₃₆₄→Leu; Tyr₃₇₅→Thr; Tyr₃₇₆→Trp; Asn₃₈₉→Gln, His oder Lys; Ile₃₉₁→Leu oder Thr; Met₃₉₀→Leu oder Ser; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr oder Ile; oder einer vergleichbar modifizierten menschlichen β_B -Kette.
20. Zusammensetzung, umfassend eine Prodomäne von menschlichem oder Schweine- α - oder - β_B -Inhibin, wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β_B -Kette), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 9 (menschliche β_B -Kette) dargestellt, die nicht mit nativer Glykosylierung assoziiert ist.
21. Zusammensetzung, umfassend ein Homodimer von reifen menschlichen oder Schweine-Inhibin- β_A - oder - β_B -Ketten, wobei die Ketten wie in Fig. 2B (Schweine- β -Ketten) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind, oder einer durch Einfügung, Löschung oder Substitution eines Polypeptids mit einer der dargestellten Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz und 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern; 2) kreuzreaktiv mit Zelloberflächen-Rezeptoren für ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist; oder 3) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzt; wobei die Zusammensetzung frei von der Inhibin- α -Kette ist.
22. Zusammensetzung nach Anspruch 21, die ein Homodimer von reifen menschlichen oder Schweine- β_B -Ketten oder einer der Aminosäuresequenz-Varianten davon ist.
23. Zusammensetzung, umfassend ein Heterodimer von reifem menschlichem oder Schweine-Inhibin- β_A mit reifem menschlichem oder Schweine-Inhibin- β_B , wobei die Ketten wie in Fig. 2B (Schweine- β -Ketten) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind, oder einer durch Einfügung, Löschung oder Substitution einer der dargestellten Sequenzen erhaltenen Aminosäuresequenz-Variante, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz und 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern; 2) kreuzreaktiv mit Zelloberflächen-Rezeptoren für ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist; oder 3) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzt; wobei die Zusammensetzung frei von der Inhibin- α -Kette ist.
24. Nicht-chromosomale DNA, die für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α - oder eine menschliche oder Schweine-Inhibin- β -Kette, deren Aminosäuresequenzen wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind, oder für eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution eines Polypeptids mit einer der dargestellten Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante kodiert, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist, jedoch unter Ausschluß der Rinder-Inhibin- α -Kette, und wobei die Variante 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern ist; oder 2) kreuzreaktiv mit Zelloberflächen-Rezeptoren für ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist; oder 3) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzt.
25. DNA nach Anspruch 24, die für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α - oder eine menschliche oder Schweine-Inhibin- β -Kette kodiert, deren Aminosäuresequenz wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt ist.
26. DNA nach Anspruch 24, die für eine Variante kodiert, ausgewählt aus: den Schweine-Inhibinderivaten (Asn₂₆₆→Gln)Inh α ; [Cys₃₂₅ oder Cys₃₂₄→ Δ]Inh α ; [Cys₃₆₁ oder Cys₃₆₃→ Δ]Inh α ; [Lys₃₂₁ oder Lys₃₂₂→ Δ]Inh β_A ; [Lys₃₂₂→His oder Ser]Inh β_A ; [Lys₃₁₅→Arg; Val₃₁₆→Thr]Inh β_A ; [Cys₃₈₈ oder Cys₃₉₀→ Δ]Inh β_A ; [Lys₄₁₁→Gln]Inh β_A ; [Arg₃₁₅→Lys; Val₃₁₆→Thr]Inh β_B ; [Cys₃₁₉ oder Cys₃₂₀→ Δ]Inh β_B ; [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→Pro Phe Gly]Inh β_B ; [Arg₃₉₅→Gln]Inh β_B , worin Inh eine Abkürzung für Inhibin ist und die Nummern der Reste für Inh β_B die für den entsprechenden Inh β_A -Rest verwendeten sind (siehe Fig. 2B); den menschlichen Inhibin- β_A -Ketten-Varianten, die Variationen aufweisen, die Substitution oder

- Löschung eines Restes oder Einfügung neben einem Rest, ausgewählt aus den Resten 293 - 297, 364 - 376 und 387 - 398, der in Fig. 8 dargestellten Sequenz sind; und den Varianten menschlicher α -Ketten, die zu mehr als 90% homolog zu der in Fig. 6A dargestellten Sequenz sind.
- 5 27. DNA nach Anspruch 24, die für eine Variante einer menschlichen β -Inhibin-Kette, ausgewählt aus Phe₃₀₂→Ile oder Leu; Gln₂₉₇→Asp oder Lys; Trp₃₀₇→Tyr oder Phe; Trp₃₁₀→Tyr oder Phe; Ile₃₁₁→Phe oder Val; Tyr₃₁₇→Trp oder Thr; His₃₁₈→Lys; Ala₃₁₉→Ser; Asn₃₂₀→Gln, Tyr oder His; Tyr₃₂₁→Thr oder Asp, Phe₃₄₀→Tyr; His₃₅₃→Asp; His₃₅₃→Lys (a β_A/β_B hybrid); Phe₃₅₆→Tyr; Val₃₆₄→Phe; Val₃₆₄→Leu; Tyr₃₇₅→Thr; Tyr₃₇₆→Trp; Asn₃₈₉→Gln, His oder Lys; Ile₃₉₁→Leu oder Thr; Met₃₉₀→Leu oder Ser; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr oder Ile; oder einer vergleichbar modifizierten menschlichen β_B -Kette kodiert.
 - 10 28. DNA nach irgendeinem der Ansprüche 24 - 27, die frei von intervenierenden untranslatierten Sequenzen ist.
 - 15 29. DNA nach irgendeinem der Ansprüche 24 - 28, die mit einer feststellbaren Gruppe markiert ist.
 30. Replizierbarer Vektor, umfassend eine DNA nach irgendeinem der Ansprüche 21 - 27.
 31. Vektor nach Anspruch 30, umfassend einen viralen Promotor, der mit der für die Inhibin- α - oder - β -Ketten kodierenden DNA operabel verbunden ist.
 - 20 32. Vektor nach Anspruch 30 oder 31, der DNA enthält, die sowohl für eine Inhibin- α - als auch eine Inhibin- β -Kette kodiert.
 - 25 33. Vektor nach Anspruch 30 oder 31, der DNA enthält, die für eine Inhibin- β -Kette, jedoch nicht für eine Inhibin- α -Kette kodiert.
 34. Wirtszelle, die mit einem replizierbaren Vektor transformiert wurde, der DNA enthält, die für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α - und/oder eine -Inhibin- β -Kette, deren Aminosäuresequenzen wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind, oder eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution eines Polypeptids mit einer der dargestellten Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante kodiert, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist, jedoch unter Ausschluß der Rinder-Inhibin- α -Kette, und wobei die Variante 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern ist; oder 2) kreuzreaktiv mit Zelloberflächen-Rezeptoren für ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist; oder 3) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzt.
 - 30 35. Wirtszelle nach Anspruch 34, worin die DNA für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α - und/oder eine -Inhibin- β -Kette kodiert, deren Aminosäuresequenzen wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind.
 36. Wirtszelle nach Anspruch 34, worin die DNA für eine Variante kodiert, ausgewählt aus: den Schweine-Inhibinderivaten (Asn₂₆₆→Gln]Inh α ; [Cys₃₂₅ oder Cys₃₂₄→ Δ]Inh α ; [Cys₃₆₁ oder Cys₃₆₃→ Δ]Inh α ; [Lys₃₂₁ oder Lys₃₂₂→ Δ]Inh β_A ; [Lys₃₂₂→His oder Ser]Inh β_A ; [Lys₃₁₅→Arg; Val₃₁₆→Thr] Inh β_A ; [Cys₃₈₈ oder Cys₃₉₀→ Δ]Inh β_A ; [Lys₄₁₁→Gln]Inh β_A ; [Arg₃₁₅→Lys; Val₃₁₆→Thr]Inh β_B ; [Cys₃₁₉ oder Cys₃₂₀→ Δ]Inh β_B ; [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→ Pro Phe Gly]Inh β_B ; [Arg₃₉₅→Gln]Inh β_B , worin Inh eine Abkürzung für Inhibin ist und die Nummern der Reste für Inh β_B die für den entsprechenden Inh β_A -Rest verwendeten sind (siehe Fig. 2B); den menschlichen Inhibin- β_A -Ketten-Varianten, die Variationen aufweisen, die Substitution oder Löschung eines Restes oder Einfügung neben einem Rest, ausgewählt aus den Resten 293 - 297, 364 - 376 und 387 - 398, der in Fig. 8 dargestellten Sequenz sind; und den Varianten menschlicher α -Ketten, die zu mehr als 90% homolog zu der in Fig. 6A dargestellten Sequenz sind.
 - 50 37. Wirtszelle nach Anspruch 34, worin die DNA für eine Variante einer menschlichen β_A -Inhibin-Kette, ausgewählt aus: Phe₃₀₂→Ile oder Leu; Gln₂₉₇→Asp oder Lys; Trp₃₀₇→Tyr oder Phe; Trp₃₁₀→Tyr oder Phe; Ile₃₁₁→Phe oder Val; Tyr₃₁₇→Trp oder Thr; His₃₁₈→Lys; Ala₃₁₉→Ser; Asn₃₂₀→Gln, Tyr oder His; Tyr₃₂₁→Thr oder Asp, Phe₃₄₀→Tyr; His₃₅₃→Asp; His₃₅₃→Lys (a β_A/β_B hybrid); Phe₃₅₆→Tyr;

Val₃₆₄→Phe; Val₃₆₄→Leu; Tyr₃₇₅→Thr; Tyr₃₇₆→Trp; Asn₃₈₉→Gln, His oder Lys; Ile₃₉₁→Leu oder Thr; Met₃₉₀→Leu oder Ser; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr oder Ile; oder eine vergleichbar modifizierte menschliche β_B -Kette kodiert.

- 5 38. Zelle nach irgendeinem der Ansprüche 34 - 37, die eine eukaryotische Zelle ist.
39. Zellfreie Zusammensetzung, die frei von reifem α -Ketten-Polypeptid ist, die eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α -Ketten-Prodomänen-Polypeptidsequenz, wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette) oder Fig. 6A (menschliche α -Kette) dargestellt, oder eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution einer dieser Prodomänen-Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante enthält, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer der dargestellten Sequenzen und kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer der dargestellten Sequenzen gebildeten Antikörpern ist.
- 10
40. Zellfreie Zusammensetzung, umfassend
- 15 a) ein Polypeptid, umfassend die menschliche Inhibin- β_A -Ketten-Prodomänensequenz

HSAAPDCPSCALAALPKDVPNSQPEMVEAVKKHILNMLHL

(Aminosäuren 1 - 40 aus Fig. 8)

PDVTQVPVKAALLNAIRKLHVGVGKGVGNGYVEIEDDIG

(Aminosäuren 44 - 80 aus Fig. 8)

AEMNELMEQTSEIITFAESGTARKTLHFEISKEGSDLSVVERAEVWLFLKVPKAN-

RTRTKVTIRLFQQQKHPQGS�DTGEEAEVGLKGERSELLLSEKVVDA

(Aminosäuren 83 - 185 aus Fig. 8) STWHVFPVSSSIQRLLD-

QKSSLDVRIACEQCQESGASLVLLG

(Aminosäuren 188 - 230 aus Fig. 8)

- 35 oder natürlich vorkommende Säugetier-Aminosäuresequenz-Varianten davon;
- b) ein Polypeptid, umfassend die menschliche Inhibin- β_B -Ketten-Prodomänensequenz

CTSCGGFRRPEELGRVDGDFLEAV

(Aminosäuren 7 - 30 aus Fig. 9)

HILSRLQMRGRPNITHAVPKAAMVTALRKLHAGKVREDGRVEIPHLDGHASPGAD-

GQERVSEIISFAETDGLASSRVRLYFFISNEGNQNLFFVQASLWLYLKLLPYVLEKGS

(Aminosäuren 33 - 145 aus Fig. 9)

VRVKVYFQEQGHGDRWNMVEKRVLDKRSWHTFPLTEAIQALFERGE

(Aminosäuren 149 - 195 aus Fig. 9)

LNLDVQCDSQCQELAVVPFVDPGEESHRPFVVQARLGDSRHRI

(Aminosäuren 198 - 241 aus Fig. 9)

- 55 oder natürlich vorkommende Säugetier-Aminosäuresequenz-Varianten davon; oder
- c) ein Polypeptid, das frei von der reifen α -Ketten-Aminosäuresequenz ist, umfassend menschlichen Inhibin- α -Ketten-Prodomänensequenzen

KVRALFLDALGPPAVTREGGDPGV

(Aminosäuren 1 - 24 aus Fig. 6)

5 HALGGFTHRGSEPEEEEDVSQAILFPATDASCEDKSAARGLAQEAEGLFRYMFR -
PSQHTRSQVTSQALWFHTGLDRQGTAAANSSEPLLGLLALSPGGPVAVPMSLGH -

APPHWAVLHLATSALLTHPVLVLLLRCPCTCSARPEATPFLVAHTRTRPPSGGERA

10 (Aminosäuren 32 - 199 aus Fig. 6)

oder natürlich vorkommende Säugetier-Aminosäuresequenz-Varianten davon.

- 15 41. Zellfreie Zusammensetzung, umfassend ein menschliches oder Schwein-Inhibin- β -Ketten-Prodomänen-Polypeptid mit einer Sequenz, wie in Fig. 2B (Schweine- β -Ketten) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt, oder eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution einer dieser Prodomänen-Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer der dargestellten Sequenzen und kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer der dargestellten Sequenzen gebildeten Antikörpern ist.
- 20 42. Zusammensetzung nach Anspruch 41, worin die β -Kette die β_A -Kette und die Zusammensetzung frei von reifer β_A -Ketten-Sequenz ist.
- 25 43. Zusammensetzung nach Anspruch 41, worin die β -Kette die β_B -Kette und die Zusammensetzung frei von reifer β_B -Ketten-Sequenz ist.
44. Zusammensetzung nach Anspruch 40, worin die Variante die entsprechende Schweine-Aminosäuresequenz ist, wobei die Zusammensetzung enthält:
 - 30 a) ein Polypeptid, umfassend die Schweine-Inhibin- β_A -Ketten-Prodomänensequenz, die beschrieben wird durch die Aminosäuren: 28 - 58; 61 - 87; 90 - 108; 111 - 179; 182 - 213; 216 - 258; oder 28 - 87 aus Fig. 2B; oder
 - b) ein Polypeptid, das frei von der reifen α -Ketten-Aminosäuresequenz ist, umfassend die Schweine-Inhibin- α -Ketten-Prodomänen-Polypeptidsequenzen, die beschrieben werden durch die Aminosäuren: 20 - 54 oder 70 - 228 aus Fig. 1B.
- 35 45. Zusammensetzung nach irgendeinem der Ansprüche 39 - 44, worin das Polypeptid nicht von nativer Glykosylierung begleitet wird.
- 40 46. Zusammensetzung nach irgendeinem der Ansprüche 39 - 45, die steril ist, und worin das Polypeptid weiters ein immunogenes Polypeptid umfaßt.
47. Verwendung einer Zusammensetzung nach irgendeinem der Ansprüche 39 - 46 zur Herstellung eines Antikörpers, der in der Lage ist, das Polypeptid zu binden.
- 45 48. Zusammensetzung nach irgendeinem der Ansprüche 39 - 46, worin das Polypeptid an eine feststellbare Gruppe konjugiert ist.
49. Zusammensetzung nach Anspruch 48, worin die Gruppe ein Enzym, Fluorophor oder Radioisotop ist.
- 50 50. Zusammensetzung nach irgendeinem der Ansprüche 39 - 44, 48 oder 49, die durch nicht-kovalente Absorption oder kovalente Vernetzung an einen wasserunlöslichen Träger unlöslich gemacht ist.
- 55 51. Zusammensetzung nach irgendeinem der Ansprüche 39 - 46, 48 oder 49, weiters umfassend eine physiologisch annehmbare, implantierbare Matrix zur gesteuerten Freisetzung des Polypeptids in die Gewebe eines Tieres.

Patentansprüche für folgenden Vertragsstaat : GR

1. Verfahren, umfassend das Kultivieren einer Wirtszelle, die mit einem Vektor transformiert wurde, der Nukleinsäure enthält, die für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α -Kette und/oder eine menschliche oder Schweine-Inhibin- β -Kette, deren Aminosäuresequenzen wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette),
5 Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind, oder eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution einer der dargestellten Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante kodiert, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist, und wobei die Variante 1) kreuzreaktiv mit
10 gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern ist; oder 2) kreuzreaktiv mit Zelloberflächen-Rezeptoren für ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist; oder 3) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzt.
2. Verfahren nach Anspruch 1, worin die Nukleinsäure für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α -Kette und/oder eine menschliche oder Schweine- β -Kette kodiert, deren Aminosäuresequenzen wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind.
3. Verfahren nach Anspruch 1, worin der Vektor für eine allelische Variante von menschlicher oder Schweine-Inhibin- α - und/oder - β -Kette kodiert.
4. Verfahren nach irgendeinem der vorangegangenen Ansprüche, worin die Nukleinsäure, die für die Inhibin- α -Kette und/oder - β -Kette kodiert, mit einem von der Wirtszelle erkannten Promotor operabel verbunden ist, und das den weiteren Schritt der Gewinnung der Inhibin- α -Kette, Inhibin- β -Kette, von
25 Inhibin oder einem β -Ketten-Dimer aus dem Kulturmedium umfaßt.
5. Verfahren nach irgendeinem der vorangegangenen Ansprüche, worin die Zelle ein Prokaryot ist.
6. Verfahren nach irgendeinem der vorangegangenen Ansprüche, worin der Vektor Nukleinsäure umfaßt, die für die Präpro-Form einer Inhibin- α -Kette oder einer Inhibin- β -Kette kodiert.
7. Verfahren nach Anspruch 6, worin der Vektor eine Nukleinsäure umfaßt, die sowohl für die Präpro-Form einer Inhibin- α -Kette als auch einer Inhibin- β -Kette kodiert.
8. Verfahren nach irgendeinem der Ansprüche 1 - 4, 6 oder 7, worin die Zelle eine Zelle aus einem vielzelligen Organismus ist und hormonell aktives Inhibin produziert wird.
9. Verfahren nach Anspruch 4, worin der Promotor ein viraler Promotor ist.
10. Verfahren nach Anspruch 9, worin der Promotor ein SV40-Promotor ist.
11. Verfahren nach irgendeinem der vorangegangenen Ansprüche, worin reifes Schweine- oder menschliches Inhibin gewonnen wird.
12. Verfahren nach irgendeinem der Ansprüche 1 - 5 oder 8 - 10, worin der Vektor Nukleinsäure umfaßt, die für die Präpro-Form einer Inhibin- β -Kette kodiert, und ein reifes β -Ketten-Dimer frei von der α -Kette gewonnen wird.
13. Verfahren nach Anspruch 8 oder 11, worin die β -Kette die β_A -Kette ist und das Inhibin in einer Konzentration von über etwa 20 ng/ml im Kulturmedium vorliegt.
14. Verfahren nach Anspruch 4, worin das Inhibin menschliches oder Schweine-Inhibin ist, das aus einer α - und einer β -Kette, wobei die Aminosäuresequenzen der α - und β -Ketten aus jenen in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellten ausgewählt werden, und durch Einfügung, Löschung oder Substitution eines Polypeptids mit einer der dargestellten Sequenzen erhaltenen Aminosäuresequenz-Varianten besteht, wobei die Varianten im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz und 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten

Antikörpern; 2) kreuzreaktiv mit Zelloberflächen-Rezeptoren für ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz sind; oder 3) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzen; wobei die Zusammensetzung vollständig frei von nicht-identifizierten menschlichen oder Schweine-Proteinen ist.

5

15. Verfahren nach Anspruch 14, worin das Inhibin menschliches oder Schweine-Inhibin ist, das aus einer α - und einer β -Kette besteht, wobei die Sequenzen der α - und β -Ketten aus jenen ausgewählt werden, die in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind.

10

16. Verfahren nach Anspruch 4, worin die gewonnene Inhibin-Kette eine Prodomäne von menschlichem oder Schweine- α - oder - β -Inhibin, wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 9 (menschliche β -Kette) dargestellt ist, die nicht mit nativer Glykosylierung assoziiert ist.

15

17. Verfahren nach Anspruch 4, worin ein β -Ketten-Dimer gewonnen wird, das ein Homodimer von reifen menschlichen oder Schweine-Inhibin- β_A - oder - β_B -Ketten, wobei die Ketten wie in Fig. 2B (Schweine- β -Ketten) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind, oder eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution eines Polypeptids mit einer der dargestellten Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante ist, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz und 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern; 2) kreuzreaktiv mit Zelloberflächen-Rezeptoren für ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist; oder 3) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzt; wobei das Dimer frei von der Inhibin- α -Kette ist.

25

18. Verfahren nach Anspruch 17, worin ein Homodimer von reifen menschlichen oder Schweine- β_B -Ketten oder eine der Aminosäuresequenz-Varianten davon gewonnen wird.

30

19. Verfahren nach Anspruch 4, worin ein β -Ketten-Dimer gewonnen wird, das ein Heterodimer von reifem menschlichem oder Schweine-Inhibin- β_A mit reifem menschlichem oder Schweine-Inhibin- β_B , wobei die Ketten wie in Fig. 2B (Schweine- β -Ketten) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind, oder eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution eines Polypeptids mit einer der dargestellten Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante ist, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz und 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern; 2) kreuzreaktiv mit Zelloberflächen-Rezeptoren für ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist; oder 3) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzt; wobei das Dimer frei von der Inhibin- α -Kette ist.

35

20. Nicht-chromosomale DNA, die für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α - oder eine menschliche oder Schweine-Inhibin- β -Kette, deren Aminosäuresequenzen wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind, oder für eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution eines Polypeptids mit einer der dargestellten Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante kodiert, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz und 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern; oder 2) kreuzreaktiv mit Zelloberflächen-Rezeptoren für ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist; oder 3) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzt.

40

45

21. DNA nach Anspruch 20, die für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α - oder eine menschliche oder Schweine-Inhibin- β -Kette kodiert, deren Aminosäuresequenz wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt ist.

50

22. DNA nach Anspruch 20 oder 21, die frei von intervenierenden untranslatierten Sequenzen ist.

55

23. DNA nach irgendeinem der Ansprüche 20 - 22, die mit einer feststellbaren Gruppe markiert ist.

24. Replizierbarer Vektor, umfassend eine DNA nach Anspruch 20 oder 21.

25. Vektor nach Anspruch 24, umfassend einen viralen Promotor, der mit der für die Inhibin- α - oder - β - Ketten kodierenden DNA operabel verbunden ist.
26. Vektor nach Anspruch 24 oder 25, der DNA enthält, die sowohl für eine Inhibin- α - als auch eine Inhibin- β -Kette kodiert.
27. Vektor nach Anspruch 24 oder 25, der DNA enthält, die für eine Inhibin- β -Kette, jedoch nicht für eine Inhibin- α -Kette kodiert.
28. Wirtszelle, die mit einem replizierbaren Vektor transformiert wurde, der DNA enthält, die für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α - und/oder eine -Inhibin- β -Kette, deren Aminosäuresequenzen wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind, oder für eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution eines Polypeptids mit einer der dargestellten Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante kodiert, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz und 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern; oder 2) kreuzreaktiv mit Zelloberflächen-Rezeptoren für ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist; oder 3) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzt.
29. Wirtszelle nach Anspruch 28, worin die DNA für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α -Kette und/oder eine -Inhibin- β -Kette kodiert, deren Aminosäuresequenzen wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind.
30. Zelle nach Anspruch 28 oder 29, die eine eukaryotische Zelle ist.
31. Verfahren nach Anspruch 4, worin die gewonnene Inhibin-Kette eine zellfreie Zusammensetzung ist, die frei von reifer α -Ketten-Sequenz ist, die eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α -Ketten-Prodomänen-Polypeptidsequenz, wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette) oder Fig. 6A (menschliche α -Kette) dargestellt, oder eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution einer dieser Prodomänen-Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante enthält, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer der dargestellten Sequenzen und kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern ist.
32. Verfahren nach Anspruch 4, worin die gewonnene Inhibin-Kette eine zellfreie Zusammensetzung ist, umfassend
- a) ein Polypeptid, umfassend die menschliche Inhibin- β_A -Ketten-Prodomänensequenz

HSAAPDCPSCALAALPKDVPNSQPEMVEAVKKHILNMLHL

(Aminosäuren 1 - 40 aus Fig. 8)

PDVTQVPVKAALLNAIRKLHVGVGNGYVEIEDDIG

(Aminosäuren 44 - 80 aus Fig. 8)

AEMNELMEQTSEIITFAESGTARKTLHFESKEGSDLSVVERAEVWLFLKVPKAN-

RTRTKVTIRLFQQQKHPQGS LDTGEEAEVGLKGERSELLLSEKVDA

(Aminosäuren 83 - 185 aus Fig. 8)

STWHVFPVSSSIQRLLDQKSSLDVRIACEQCQESGASLVLLG

(Aminosäuren 188 - 230 aus Fig. 8)

oder natürlich vorkommende Säugetier-Aminosäuresequenz-Varianten davon;
b) ein Polypeptid, umfassend die menschliche Inhibin- β_B -Ketten-Prodomänensequenz

CTSCGGFRRPEELGRVDGDFLEAV

(Aminosäuren 7 - 30 aus Fig. 9)

HILSR LQMRGRPNITHAVPKAAMVTALRKLHAGKVREDGRVEIPHLDGHASPGAD-

GQERVSEIISFAETDGLASSRVRLYFFISNEGNQNLFFVQASLWLYLKLLPYV-

LEKGS (Aminosäuren 33 - 145 aus Fig. 9)

VRVKVYFQEQQHNRNMVEKRVDLKRSGWHTFPLTEAIQALFERGE

(Aminosäuren 149 - 195 aus Fig. 9)

LNLDVQCDSQELAVVPVFDVPGEEHRPFVVVQARLGDSRHRI

(Aminosäuren 198 - 241 aus Fig. 9)

oder natürlich vorkommende Säugetier-Aminosäuresequenz-Varianten davon; oder
c) ein Polypeptid, das frei von der reifen α -Ketten-Aminosäuresequenz ist, umfassend menschlichen Inhibin- α -Ketten-Prodomänensequenzen

KVRALFLDALGPPAVTREGGPGV

(Aminosäuren 1 - 24 aus Fig. 6)

HALGGFTHRGSEPEEEEDVSQAILFPATDASCEDKSAARGLAQEAEEGLFRYMFR-

PSQHTRSROVTS AQLWFHTGLDRQGTAA NSSEPLLGLLALSPGGPVAVPMSLGH-

APPHWAVLHLATSALLTHPVLVLLRCPLCTCSARPEATPFLVAHTRTRPPSG- GERA

(Aminosäuren 32 - 199 aus Fig. 6)

oder natürlich vorkommende Säugetier-Aminosäuresequenz-Varianten davon.

33. Verfahren nach Anspruch 4, worin die gewonnene Inhibin-Kette eine zellfreie Zusammensetzung ist, umfassend ein menschliches oder Schweine-Inhibin- β -Ketten-Prodomänen-Polypeptid mit einer Sequenz, wie in Fig. 2B (Schweine- β -Ketten) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt, oder eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution einer dieser Prodomänen-Polypeptide mit einer dieser Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante ist, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer der dargestellten Sequenzen und kreuzreaktiv mit gegen ein

Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern ist.

34. Verfahren nach Anspruch 33, worin die β -Kette die β_A -Kette und die Zusammensetzung frei von reifer β_A -Ketten-Sequenz ist.
35. Verfahren nach Anspruch 33, worin die β -Kette die β_B -Kette und die Zusammensetzung frei von reifer β_B -Ketten-Sequenz ist.
36. Verfahren nach Anspruch 32, worin die Variante die entsprechende Schweine-Aminosäuresequenz ist, wobei die Zusammensetzung enthält:
 - a) ein Polypeptid, umfassend die Schweine-Inhibin- β_A -Ketten-Prodomänensequenz, die beschrieben wird durch die Aminosäuren: 28 - 58; 61 - 87; 90 - 108; 111 - 179; 182 - 213; 216 - 258; oder 28 - 87 aus Fig. 2B; oder
 - b) ein Polypeptid, das frei von der reifen α -Ketten-Aminosäuresequenz ist, umfassend die Schweine-Inhibin- α -Ketten-Prodomänen-Polypeptidsequenzen, die beschrieben werden durch die Aminosäuren: 20 - 54 oder 70 - 228 aus Fig. 1B.
37. Verfahren nach irgendeinem der Ansprüche 31 - 36, worin das Polypeptid nicht von nativer Glykosylierung begleitet wird.
38. Verfahren nach irgendeinem der Ansprüche 31 - 37, worin die Zusammensetzung steril ist, und weiters umfassend das Verbinden des Polypeptids mit einem immunogenen Polypeptid.
39. Verwendung einer Zusammensetzung nach irgendeinem der Ansprüche 31 - 38 zur Herstellung eines Antikörpers, der in der Lage ist, das Polypeptid zu binden.
40. Verfahren nach irgendeinem der Ansprüche 31 - 38, weiters umfassend das Binden des Polypeptids an eine feststellbare Gruppe.
41. Verfahren nach Anspruch 40, worin die Gruppe ein Enzym, Fluorophor oder Radioisotop ist.
42. Verfahren nach irgendeinem der Ansprüche 31 - 38, 40 oder 41, worin die Zusammensetzung durch nicht-kovalente Absorption oder kovalente Vernetzung an einen wasserunlöslichen Träger unlöslich gemacht ist.
43. Verfahren nach irgendeinem der Ansprüche 31 - 38, 40 oder 41, weiters umfassend das Mischen der Zusammensetzung mit einer physiologisch annehmbaren, implantierbaren Matrix zur gesteuerten Freisetzung des Polypeptids in die Gewebe eines Tieres.

Patentansprüche für folgende Vertragsstaaten : AT, ES

1. Verfahren, umfassend das Kultivieren einer Wirtszelle, die mit einem Vektor transformiert wurde, der Nukleinsäure enthält, die für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α -Kette und/oder eine menschliche oder Schweine-Inhibin- β -Kette, deren Aminosäuresequenzen wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind, oder eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution einer der dargestellten Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante kodiert, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist, und wobei die Variante 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern ist; oder 2) kreuzreaktiv mit Zelloberflächen-Rezeptoren für ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist; oder 3) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzt.
2. Verfahren nach Anspruch 1, worin die Nukleinsäure für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α -Kette und/oder eine menschliche oder Schweine-Inhibin- β -Kette kodiert, deren Aminosäuresequenzen wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind.

3. Verfahren nach Anspruch 1, worin der Vektor für eine allelische Variante von menschlicher oder Schweine-Inhibin- α - und/oder - β -Kette kodiert.
4. Verfahren nach irgendeinem der vorangegangenen Ansprüche, worin die Nukleinsäure, die für die Inhibin- α -Kette und/oder - β -Kette kodiert, mit einem von der Wirtszelle erkannten Promotor operabel verbunden ist, und das den weiteren Schritt der Gewinnung der Inhibin- α -Kette, Inhibin- β -Kette, von Inhibin oder einem β -Ketten-Dimer aus dem Kulturmedium umfaßt.
5. Verfahren nach irgendeinem der vorangegangenen Ansprüche, worin die Zelle ein Prokaryot ist.
6. Verfahren nach irgendeinem der vorangegangenen Ansprüche, worin der Vektor Nukleinsäure umfaßt, die für die Präpro-Form einer Inhibin- α -Kette oder einer Inhibin- β -Kette kodiert.
7. Verfahren nach Anspruch 6, worin der Vektor eine Nukleinsäure umfaßt, die sowohl für die Präpro-Form einer Inhibin- α -Kette als auch einer Inhibin- β -Kette kodiert.
8. Verfahren nach irgendeinem der Ansprüche 1 - 4, 6 oder 7, worin die Zelle eine Zelle aus einem vielzelligen Organismus ist und hormonell aktives Inhibin produziert wird.
9. Verfahren nach Anspruch 4, worin der Promotor ein viraler Promotor ist.
10. Verfahren nach Anspruch 9, worin der Promotor ein SV40-Promotor ist.
11. Verfahren nach irgendeinem der vorangegangenen Ansprüche, worin reifes Schweine- oder menschliches Inhibin gewonnen wird.
12. Verfahren nach irgendeinem der Ansprüche 1 - 5 oder 8 - 10, worin der Vektor Nukleinsäure umfaßt, die für die Präpro-Form einer Inhibin- β -Kette kodiert, und ein reifes β -Ketten-Dimer frei von der α -Kette gewonnen wird.
13. Verfahren nach Anspruch 8 oder 11, worin die β -Kette die β_A -Kette ist und das Inhibin in einer Konzentration von über etwa 20 ng/ml im Kulturmedium vorliegt.
14. Verfahren nach Anspruch 4, worin das Inhibin menschliches oder Schweine-Inhibin ist, das aus einer α - und einer β -Kette, wobei die Aminosäuresequenzen der α - und β -Kette aus jenen in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellten ausgewählt werden, und durch Einfügung, Löschung oder Substitution eines Polypeptids mit einer der dargestellten Sequenzen erhaltenen Aminosäuresequenz-Varianten besteht, wobei die Varianten im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz und 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern; 2) kreuzreaktiv mit Zelloberflächen-Rezeptoren für ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz sind; oder 3) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzen; wobei die Zusammensetzung vollständig frei von nicht-identifizierten menschlichen oder Schweine-Proteinen ist.
15. Verfahren nach Anspruch 14, worin das Inhibin menschliches oder Schweine-Inhibin ist, das aus einer α - und einer β -Kette besteht, wobei die Sequenzen der α - und β -Ketten aus jenen ausgewählt werden, die in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind.
16. Verfahren nach Anspruch 4, worin die gewonnene Inhibin-Kette eine Prodomäne von menschlichem oder Schweine- α - oder - β_B -Inhibin, wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β_B -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 9 (menschliche β_B -Kette) dargestellt, ist, die mit der nativen Glykosylierung nicht assoziiert ist.
17. Verfahren nach Anspruch 4, worin ein β -Ketten-Dimer gewonnen wird, das ein Homodimer von reifen menschlichen oder Schweine-Inhibin- β_A - oder - β_B -Ketten, wobei die Ketten wie in Fig. 2B (Schweine- β -Ketten) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind, oder eine durch Einfügung, Löschung

- oder Substitution eines Polypeptids mit einer der dargestellten Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante ist, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz und 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern; 2) kreuzreaktiv mit Zelloberflächen-Rezeptoren für ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist; oder 3) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzt; wobei das Dimer frei von der Inhibin- α -Kette ist.
18. Verfahren nach Anspruch 17, worin ein Homodimer von reifen menschlichen oder Schweine- β -Ketten oder eine der Aminosäuresequenz-Varianten davon gewonnen wird.
19. Verfahren nach Anspruch 4, worin ein β -Ketten-Dimer gewonnen wird, das ein Heterodimer von reifem menschlichem oder Schweine-Inhibin- β_A mit reifem menschlichem oder Schweine-Inhibin- β_B , wobei die Ketten wie in Fig. 2B (Schweine- β -Ketten) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind, oder eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution eines Polypeptids mit einer der dargestellten Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante ist, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz und 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern; 2) kreuzreaktiv mit Zelloberflächen-Rezeptoren für ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist; oder 3) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzt; wobei das Heterodimer frei von der Inhibin- α -Kette ist.
20. Verfahren zur Herstellung von nicht-chromosomaler DNA, die für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α - oder eine menschliche oder Schweine-Inhibin- β -Kette, wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt, oder für eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution eines Polypeptids mit einer der dargestellten Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante kodiert, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz und 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern; oder 2) kreuzreaktiv mit Zelloberflächen-Rezeptoren für ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist; oder 3) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzt; wobei das Verfahren chemische Synthese, Screenen von mRNA aus dem Eierstock oder Screenen der genomischen Sammlungen jeder Zelle umfaßt.
21. Verfahren nach Anspruch 20, worin die DNA für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α - oder eine menschliche oder Schweine-Inhibin- β -Kette kodiert, deren Aminosäuresequenz wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt ist.
22. Verfahren nach Anspruch 20 oder 21, worin die nicht-chromosomale DNA frei von intervenierenden untranslatierten Sequenzen ist.
23. Verfahren nach irgendeinem der Ansprüche 20 - 22, weiters umfassend den Schritt des Markierens der nicht-chromosomalen DNA mit einer feststellbaren Gruppe.
24. Verfahren zur Herstellung eines replizierbaren Vektors, wobei das Verfahren das Einfügen einer DNA nach Anspruch 20 oder 21 in einen Klonungsvektor umfaßt.
25. Verfahren nach Anspruch 24, worin die DNA in einen Vektor eingefügt wird, der einen viralen Promotor besitzt, der mit der für die Inhibin- α - und/oder - β -Ketten kodierenden DNA operabel verbunden ist, um dadurch einen Expressionsvektor zu produzieren.
26. Verfahren nach Anspruch 24 oder 25, worin DNA, die sowohl für eine Inhibin- α -als auch eine Inhibin- β -Kette kodiert, in den Vektor eingefügt wird.
27. Verfahren nach Anspruch 24 oder 25, worin DNA, die für eine Inhibin- β -Kette, jedoch nicht für eine Inhibin- α -Kette kodiert, in den Vektor eingefügt wird.

28. Wirtszelle, die mit einem replizierbaren Vektor transformiert wurde, der DNA enthält, die für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α -Kette und/oder eine -Inhibin- β -Kette, deren Aminosäuresequenzen wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind, oder für eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution eines Polypeptids mit einer der dargestellten Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante kodiert, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz und 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern; oder 2) kreuzreaktiv mit Zelloberflächen-Rezeptoren für ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist; oder 3) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzt.
29. Wirtszelle nach Anspruch 28, worin die DNA für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α -Kette und/oder eine -Inhibin- β -Kette kodiert, deren Aminosäuresequenzen wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind.
30. Zelle nach Anspruch 28 oder 29, die eine eukaryotische Zelle ist.
31. Verfahren nach Anspruch 4, worin die gewonnene Inhibin-Kette eine zellfreie Zusammensetzung ist, die frei von reifer α -Ketten-Sequenz ist, die eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α -Ketten-Prodomänen-Polypeptidsequenz, wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette) oder Fig. 6A (menschliche α -Kette) dargestellt, oder eine Aminosäuresequenz-Variante einer dieser Prodomänen-Sequenzen enthält, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer der dargestellten Sequenzen und kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern ist.
32. Verfahren nach Anspruch 4, worin die gewonnene Inhibin-Kette eine zellfreie Zusammensetzung ist, umfassend
a) ein Polypeptid, umfassend die menschliche Inhibin- β_A -Ketten-Prodomänensequenz

HSAAPDCPSCALAALPKDVPNSQPEMVEAVKKHILNMLHL

(Aminosäuren 1 - 40 aus Fig. 8)

PDVTQPVPKAALLNAIRKLHVGVGNGYVEIEDDIG

(Aminosäuren 44 - 80 aus Fig. 8)

AEMNELMEQTSEIITFAESGTARKTLHFEISKEGSDLSVVERAEVWLFLKVPKAN-

TRTKVTIRLFQQQKHPPQGS�DTGEEAEVGLKGERSELLLSEKVVDA

(Aminosäuren 83 - 185 aus Fig. 8)

STWHVFPVSSSIQRLLDQKSSLDVRIACEQCQESGASLVLLG

(Aminosäuren 188 - 230 aus Fig. 8)

oder natürlich vorkommende Säugetier-Aminosäuresequenz-Varianten davon;

b) ein Polypeptid, umfassend die menschliche Inhibin- β_B -Ketten-Prodomänensequenz

CTSCGGFRRPEELGRVDGDFLEAV

5

(Aminosäuren 7 - 30 aus Fig. 9)

HILSRLQMRGRPNITHAVPKAAMVTALRKLHAGKVREDGRVEIPHL DGHASPGAD-
GQERVSEIISFAETDGLASSRVRLYFFISNEGNQNLFFVVQASLWLYLKLLPYV-

10

LEKGS (Aminosäuren 33 - 145 aus Fig. 9)

VRVKVYFQEQGHDRWNMVEKRVDLKRSGWHTFPLTEAIQALFERGE

15

(Aminosäuren 149 - 195 aus Fig. 9)

LNLDVQCDSCQELAVVPVFVDPGEESHRRPFVVVQARLGDSRHRI

(Aminosäuren 198 - 241 aus Fig. 9)

20

oder natürlich vorkommende Säugetier-Aminosäuresequenz-Varianten davon; oder

c) ein Polypeptid, das frei von der reifen α -Ketten-Aminosäuresequenz ist, umfassend menschlichen Inhibin- α -Ketten-Prodomänensequenzen

25

(Aminosäuren 1 - 24 aus Fig. 6)

HALGGFTHRGSEPEEEEDVSQAILFPATDASCEDKSAARGLAQEAEEGLFRYMFR-
PSQHTRSRQVTS AQLWFHTGLDRQGTAA NSSEPLLGLLALSPGGPVAVPMSLGH-

30

APPHWAVLHLATSALSLLTHPVLVLLLRCLCTCSARPEATPFLVAHTRTRPPSG- GERA

(Aminosäuren 32 - 199 aus Fig. 6)

35

oder natürlich vorkommende Säugetier-Aminosäuresequenz-Varianten davon.

33. Verfahren nach Anspruch 4, worin die gewonnene Inhibin-Kette eine zellfreie Zusammensetzung ist, umfassend ein menschliches oder Schweine-Inhibin- β -Ketten-Prodomänen-Polypeptid mit einer Sequenz, wie in Fig. 2B (Schweine- β -Ketten) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt, oder eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution einer dieser Prodomänen-Polypeptide mit einer dieser Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante ist, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer der dargestellten Sequenzen und kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern ist.

34. Verfahren nach Anspruch 33, worin die β -Kette die β_A -Kette und die Zusammensetzung frei von reifer β_A -Ketten-Sequenz ist.

35. Verfahren nach Anspruch 33, worin die β -Kette die β_B -Kette und die Zusammensetzung frei von reifer β_B -Ketten-Sequenz ist.

50

36. Verfahren nach Anspruch 32, worin die Variante die entsprechende Schweine-Aminosäuresequenz ist, wobei die Zusammensetzung enthält:

a) ein Polypeptid, umfassend die Schweine-Inhibin- β_A -Ketten-Prodomänensequenz, die beschrieben wird durch die Aminosäuren: 28 - 58; 61 - 87; 90 - 108; 111 - 179; 182 - 213; 216 - 258; oder 28 - 87 aus Fig. 2B; oder

55

b) ein Polypeptid, das frei von der reifen α -Ketten-Aminosäuresequenz ist, umfassend die Schweine-Inhibin- α -Ketten-Prodomänen-Polypeptidsequenzen, die beschrieben werden durch die Aminosäuren: 20 - 54 oder 70 - 228 aus Fig. 1B.

37. Verfahren nach irgendeinem der Ansprüche 31 - 36, worin das Polypeptid nicht von nativer Glykosylierung begleitet wird.
38. Verfahren nach irgendeinem der Ansprüche 31 - 37, worin die Zusammensetzung steril ist, und weiters umfassend das Verbinden des Polypeptids mit einem immunogenen Polypeptid.
39. Verwendung eines Polypeptids nach irgendeinem der Ansprüche 31 - 38 zur Herstellung eines Antikörpers, der in der Lage ist, das Polypeptid zu binden.
40. Verfahren nach irgendeinem der Ansprüche 31 - 38, weiters umfassend das Konjugieren des Polypeptids an eine feststellbare Gruppe.
41. Verfahren nach Anspruch 40, worin die Gruppe ein Enzym, Fluorophor oder Radioisotop ist.
42. Verfahren nach irgendeinem der Ansprüche 31 - 38, 40 oder 41, worin die Zusammensetzung durch nicht-kovalente Absorption oder kovalente Vernetzung an einen wasserunlöslichen Träger unlöslich gemacht ist.
43. Verfahren nach irgendeinem der Ansprüche 31 - 38, 40 oder 41, weiters umfassend das Mischen der Zusammensetzung mit einer physiologisch annehmbaren, implantierbaren Matrix zur gesteuerten Freisetzung des Polypeptids in die Gewebe eines Tieres.

Revendications

Revendications pour les Etats contractants suivants : BE, CH, DE, FR, GB, IT, LI, NL, SE

1. Procédé comprenant la culture d'une cellule hôte transformée avec un vecteur qui renferme un acide nucléique codant pour une chaîne α d'inhibine humaine ou porcine et/ou pour une chaîne β d'inhibine humaine ou porcine dont les séquences d'acides aminés sont représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcine), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines), ou un variant de séquence d'acides aminés formé par insertion, délétion ou substitution d'une des séquences représentées, le variant étant fortement homologue avec un polypeptide d'une séquence représentée mais excluant la chaîne α d'inhibine bovine et la chaîne β partielle d'inhibine bovine de séquence

Gly-Leu-Glu-Cys-Asp-

Gly-Lys-Val-Asn-Ile-Cys-Cys-Lys-Lys-Gln-Phe-Phe-Val-Ser-Phe-Lys-Asp-Ile-Gly-Trp-Asn-Asp-Trp-Ile-Ile-Ala-Pro-Ser-Gly-Tyr-His-Ala-Asn-Tyr-Cys-Glu-Gly-Glu-Cys-Pro-Ser-His-Ile-Ala-Gly-Thr-Ser-Gly-Ser-Ser-Leu-Ser-Phe-His-Ser-Thr-Val-Ile-Asn-His-Tyr-Arg-Met-Arg-Gly-His-Ser,

et

1) présentant une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 2) présentant une réactivité croisée avec des récepteurs de surface cellulaire pour un polypeptide d'une séquence représentée, ou 3) présentant une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée.

2. Procédé suivant la revendication 1, dans lequel l'acide nucléique code pour une chaîne α d'inhibine humaine ou porcine et/ou une chaîne β d'inhibine humaine ou porcine dont les séquences d'acides aminés sont représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines).
3. Procédé suivant la revendication 1, dans lequel le vecteur code pour une chaîne β d'inhibine, ou un de ses variants de séquence d'acides aminés, autre que la chaîne β_A humaine ou porcine naturelle ou la chaîne β d'inhibine bovine partielle spécifiée dans la revendication 1.

4. Procédé suivant la revendication 1, dans lequel l'acide nucléique code pour un variant choisi entre : des dérivés d'inhibine porcine [Asn₂₆₆→Gln]Inh α ; [Cys₃₂₅ ou Cys₃₂₄→ Δ]Inh α ; [Cys₃₆₁ ou Cys₃₆₃→ Δ]Inh α ; [Lys₃₂₁ ou Lys₃₂₂→ Δ]Inh β_A ; [Lys₃₂₂→His ou Ser]Inh β_A ; [Lys₃₁₅→Arg ; Val₃₁₆→Thr] Inh β_A ; [Cys₃₈₈ ou Cys₃₉₀→ Δ]Inh β_A ; [Lys₄₁₁→Gln]Inh β_A ; [Arg₃₁₅→Lys ; Val₃₁₆→Thr]Inh β_B ; [Cys₃₁₉ ou Cys₃₂₀→ Δ]Inh β_B ; [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→Pro Phe Gly]Inh β_B ; [Arg₃₉₅→Gln]Inh β_B , dans lequel Inh est une abréviation d'inhibine et les numéros des résidus pour la Inh β_B sont ceux utilisés pour le résidu de Inh β_A correspondant (voir figure 2B) ; les variants de chaîne β_A d'inhibine humaine possédant des variations qui consistent en une substitution ou une délétion au niveau d'un, ou une insertion après un, résidu choisi entre les résidus 293 à 297, 364 à 376 et 387 à 398 de la séquence représentée sur la figure 8 ; et des variants de la chaîne α humaine qui présentent une homologie de plus de 90 % avec la séquence représentée sur la figure 6A.
5. Procédé suivant la revendication 1, dans lequel l'acide nucléique code pour un variant d'une chaîne d'inhibine β_A humaine choisi entre Phe₃₀₂→Ile ou Leu ; Gln₂₉₇→Asp ou Lys ; Trp₃₀₇→Tyr ou Phe ; Trp₃₁₀→Tyr ou Phe ; Ile₃₁₁→Phe ou Val ; Tyr₃₁₇→Trp ou Thr ; His₃₁₈→Lys ; Ala₃₁₉→Ser ; Asn₃₂₀→Gln, Tyr ou His ; Tyr₃₂₁→Thr ou Asp, Phe₃₄₀→Tyr ; His₃₅₃→Asp ; His₃₅₃→Lys (à un hybride β_A/β_B) ; Phe₃₅₆→Tyr ; Val₃₆₄→Phe ; Val₃₆₄→Leu ; Tyr₃₇₅→Thr ; Tyr₃₇₆→Trp ; Asn₃₈₉→Gln, His ou Lys ; Ile₃₉₁→Leu ou Thr ; Met₃₉₀→Leu ou Ser ; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr ou Ile ; ou une chaîne β_B humaine modifiée de manière comparable.
6. Procédé suivant l'une quelconque des revendications précédentes, dans lequel l'acide nucléique codant pour la chaîne α et/ou la chaîne β d'inhibine est lié de manière fonctionnelle à un promoteur reconnu par la cellule hôte et contenant l'étape supplémentaire de séparation de l'inhibine ou d'un dimère de chaîne β du milieu de culture.
7. Procédé suivant l'une quelconque des revendications précédentes, dans lequel la cellule est un procaryote.
8. Procédé suivant l'une quelconque des revendications précédentes, dans lequel le vecteur comprend un acide nucléique codant pour la forme pré-pro d'une chaîne α d'inhibine ou d'une chaîne β d'inhibine.
9. Procédé suivant la revendication 8, dans lequel le vecteur comprend un acide nucléique codant pour la forme pré-pro de la chaîne α d'inhibine et de la chaîne β d'inhibine.
10. Procédé suivant l'une quelconque des revendications 1 à 6, 8 et 9, dans lequel la cellule est une cellule provenant d'un organisme pluricellulaire et une inhibine douée d'activité hormonale est produite.
11. Procédé suivant la revendication 6, dans lequel le promoteur est un promoteur viral.
12. Procédé suivant la revendication 11, dans lequel le promoteur est un promoteur de SV40.
13. Procédé suivant l'une quelconque des revendications précédentes, dans lequel de l'inhibine porcine ou humaine mature est recueillie.
14. Procédé suivant l'une quelconque des revendications 1 à 7 ou 10 à 12, dans lequel le vecteur comprend un acide nucléique codant pour la forme pré-pro d'une chaîne β d'inhibine et un dimère de chaîne β mature est recueilli en l'absence de chaîne α .
15. Procédé suivant la revendication 10 ou 13, dans lequel la chaîne β est la chaîne β_A et l'inhibine présente à une concentration supérieure à environ 20 ng/ml de milieu de culture.
16. Composition contenant de l'inhibine humaine ou porcine constituée d'une chaîne α et d'une chaîne β , les séquences d'acides-amino desdites chaînes α et β étant choisies entre celles représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines), et des variants de séquence d'acides-amino engendrés par insertion, délétion ou substitution d'un polypeptide d'une desdites séquences représentées, variants qui sont fortement homologues avec un polypeptide d'une séquence représentée, mais à l'exclusion de la chaîne α d'inhibine bovine, et 1) qui présentent une réactivité croisée avec des anticorps engendrés

contre un polypeptide d'une séquence représentée ; 2) qui présentent une réactivité croisée avec les récepteurs de surface cellulaire pour un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 3) qui possèdent une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée ; composition qui est totalement dépourvue de protéines humaines ou porcines non identifiées.

5

17. Composition suivant la revendication 16, dans laquelle les séquences des chaînes α et β sont choisies entre celles représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaîne β porcine), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines).

10 18. Composition suivant la revendication 16, dans laquelle les variants sont choisis entre : des dérivés d'inhibine porcine (Asn₂₆₆→In)Gln α ; [Cys₃₂₅ ou Cys₃₂₄→ Δ]In α ; [Cys₃₆₁ ou Cys₃₆₃→ Δ]In α ; [Lys₃₂₁ ou Lys₃₂₂→ Δ]In β_A ; [Lys₃₂₂→His ou Ser]In β_A ; Lys₃₁₅→Arg ; Val₃₁₆→Thr] In β_A ; [Cys₃₈₈ ou Cys₃₉₀→ Δ]In β_A ; [Lys₄₁₁→Gln]In β_A ; [Arg₃₁₅→Lys ; Val₃₁₆→Thr]In β_B ; [Cys₃₁₉ ou Cys₃₂₀→ Δ]In β_B - [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→ Pro Phe Gly]In β_B ; [Arg₃₉₅→Gln]In β_B , dans lesquels Inh représente une abréviation
15 d'inhibine et les numéros des résidus pour In β_B sont ceux utilisés pour le résidu In β_A correspondant (voir figure 2B) ; des variants de chaîne β_A d'inhibine humaine β_A possédant des variations qui consistent en une substitution ou une délétion au niveau d'un, ou une insertion après un, résidu choisi entre les résidus 293 à 297, 364 à 376 et 387 à 398 de la séquence représentée sur la figure 8 ; et des variants de chaîne α humaine qui présentent une homologie de plus de 90 % avec la séquence
20 représentée sur la figure 6A.

19. Composition suivant la revendication 16, comprenant un variant d'une chaîne d'inhibine β_A humaine choisi entre Phe₃₀₂→Ile ou Leu ; Gln₂₉₇→Asp ou Lys ; Trp₃₀₇→Tyr ou Phe ; Trp₃₁₀→Tyr ou Phe ; Ile₃₁₁→Phe ou Val ; Tyr₃₁₇→Trp ou Thr ; His₃₁₈→Lys ; Ala₃₁₉→Ser ; Asn₃₂₀→Gln, Tyr ou His ;
25 Tyr₃₂₁→Thr ou Asp, Phe₃₄₀→Tyr ; His₃₅₃→Asp ; His₃₅₃→Lys ; (un hybride β_A/β_B) ; Phe₃₅₆→Tyr ; Val₃₆₄→Phe ; Val₃₆₄→Leu ; Tyr₃₇₅→Thr ; Tyr₃₇₆→Trp ; Asn₃₈₉→Gln, His ou Lys ; Ile₃₉₁→Leu ou Thr ; Met₃₉₀→Leu ou Ser ; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr ou Ile ; ou une chaîne β_B humaine modifiée de manière comparable.

30 20. Composition comprenant un prodomaine d'inhibine α ou β_B humaine ou porcine représentée sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaîne β_B porcine), la figure 6A (chaîne α humaine) et la figure 9 (chaîne β_B humaine) non associé à une glycosylation naturelle.

35 21. Composition comprenant un homodimère de chaînes β_A ou β_B d'inhibine humaine ou porcine mature, lesdites chaînes étant représentées sur la figure 2B (chaînes β porcines) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines), ou d'un variant de séquence d'acides aminés engendré par insertion, délétion ou substitution d'un polypeptide d'une des séquences représentées, variant qui présente une forte homologie avec un polypeptide d'une séquence représentée et 1) qui présente une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; 2) qui présente une
40 réactivité croisée avec des récepteurs de surface cellulaire pour un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 3) qui présente une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée ; composition qui est dépourvue de la chaîne α d'inhibine.

45 22. Composition suivant la revendication 21, qui est un homodimère de chaînes β humaine ou porcine mature ou d'un de ses variants de séquence d'acides aminés.

50 23. Composition comprenant un hétérodimère d'inhibine β_A humaine ou porcine mature avec l'inhibine β_B humaine ou porcine mature, lesdites chaînes étant représentées sur la figure 2B (chaînes β porcines) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines), ou d'un variant de séquence d'acides aminés engendré par insertion, délétion ou substitution d'une des séquences représentées, le variant présentant une forte homologie avec un polypeptide d'une séquence représentée et 1) présentant une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; 2) présentant une
55 réactivité croisée avec des récepteurs de surface cellulaire pour un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 3) présentant une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée ; composition qui est dépourvue de la chaîne α d'inhibine.

24. ADN non chromosomique codant pour une chaîne α d'inhibine humaine ou porcine ou d'une chaîne β d'inhibine humaine ou porcine dont les séquences d'acides aminés sont décrites sur les figures 1B

(chaîne α porcine), 2B (chaînes β porcines), 6A (chaîne α humaine) et 8 et 9 (chaînes β humaines) ou pour un variant de séquence d'acides-amino engendré par insertion, délétion ou substitution d'un polypeptide d'une desdites séquences représentées, le variant présentant une forte homologie avec un polypeptide d'une séquence représentée, à l'exclusion de la chaîne α d'inhibine bovine et de la chaîne β d'inhibine bovine partielle de séquence

Gly-Leu-Glu-Cys-Asp-Gly-Lys-Val-Asn-Ile-Cys-Cys-Lys-Lys-Gln-Phe-Phe-Val-Ser-Phe-Lys-Asp-Ile-Gly-Trp-Asn-Asp-Trp-Ile-Ile-Ala-Pro-Ser-Gly-Tyr-His-Ala-Asn-Tyr-Cys-Glu-Gly-Glu-Cys-Pro-Ser-His-Ile-Ala-Gly-Thr-Ser-Gly-Ser-Ser-Leu-Ser-Phe-His-Ser-Thr-Val-Ile-Asn-His-Tyr-Arg-Met-Arg-Gly-His-Ser,

15

et

1) présentant une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 2) présentant une réactivité croisée avec des récepteurs de surface cellulaire pour un polypeptide d'une séquence représentée, ou 3) présentant une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée.

20

25. ADN suivant la revendication 24, codant pour une chaîne α d'inhibine humaine ou porcine ou une chaîne β d'inhibine humaine ou porcine dont la séquence d'acides-amino est représentée sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines).

25

26. ADN suivant la revendication 24, qui code pour un variant choisi entre : des dérivés d'inhibine porcine [Asn₂₆₆→Gln]Inh α ; [Cys₃₂₅ ou Cys₃₂₄→ Δ]Inh α ; [Cys₃₆₁ ou Cys₃₆₃→ Δ]Inh α ; [Lys₃₂₁ ou Lys₃₂₂→ Δ]Inh β_A ; [Lys₃₂₂→His ou Ser]Inh β_A ; [Lys₃₁₅→Arg ; Val₃₁₆→Thr]Inh β_A ; [Cys₃₈₈ ou Cys₃₉₀→ Δ]Inh β_A ; [Lys₄₁₁→Gln]Inh β_A ; [Arg₃₁₅→Lys ; Val₃₁₆→Thr]Inh β_B ; [Cys₃₁₉ ou Cys₃₂₀→ Δ]Inh β_B ; [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→Pro Phe Gly]Inh β_B ; [Arg₃₉₅→Gln]Inh β_B , dans lequel Inh est une abréviation d'inhibine et les numéros des résidus pour la Inh β_B sont ceux utilisés pour le résidu de Inh β_A correspondants (voir figure 2B) ; les variants de chaîne β_A d'inhibine humaine possédant des variations qui consistent en une substitution ou une délétion au niveau d'un, ou une insertion après un, résidu choisi entre les résidus 293 à 297, 364 à 376 et 387 à 398 de la séquence représentée sur la figure 8 ; et des variants de la chaîne α humaine qui présentent une homologie de plus de 90 % avec la séquence représentée sur la figure 6A.

30

35

27. ADN suivant la revendication 24, qui code pour un variant d'une chaîne β d'inhibine humaine choisi entre Phe₃₀₂→Ile ou Leu ; Gln₂₉₇→Asp ou Lys ; Trp₃₀₇→Tyr ou Phe ; Trp₃₁₀→Tyr ou Phe ; Ile₃₁₁→Phe ou Val ; Tyr₃₁₇→Trp ou Thr ; His₃₁₈→Lys ; Ala₃₁₉→Ser ; Asn₃₂₀→Gln, Tyr ou His ; Tyr₃₂₁→Thr ou Asp, Phe₃₄₀→Tyr ; His₃₅₃→Asp ; His₃₅₃→Lys (à un hybride β_A/β_B) ; Phe₃₅₆→Tyr ; Val₃₆₄→Phe ; Val₃₆₄→Leu ; Tyr₃₇₅→Thr ; Tyr₃₇₆→Trp ; Asn₃₈₉→Gln, His ou Lys ; Ile₃₉₁→Leu ou Thr ; Met₃₉₀→Leu ou Ser ; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr ou Ile ; ou une chaîne β_B humaine modifiée de manière comparable.

45

28. ADN suivant l'une quelconque des revendications 24 à 27, qui est dépourvu de séquences non traduites intermédiaires.

29. ADN suivant l'une quelconque des revendication 24 à 28, qui est marqué avec un groupement détectable.

50

30. Vecteur répliquable comprenant un ADN suivant l'une quelconque des revendications 21 à 27.

31. Vecteur suivant la revendication 30, comprenant un promoteur viral lié de manière fonctionnelle à l'ADN codant pour les chaînes α et/ou β d'inhibine.

55

32. Vecteur suivant la revendication 30 ou 31, qui contient un ADN codant à la fois pour une chaîne α d'inhibine et une chaîne β d'inhibine.

33. Vecteur suivant la revendication 30 ou 31, qui contient un ADN codant pour une chaîne β d'inhibine, mais pour la chaîne α d'inhibine.
34. Cellule hôte transformation avec un vecteur répliquable comprenant l'ADN codant pour la chaîne α et/ou la chaîne β d'inhibine humaine ou porcine dont les séquences d'acides-amino sont représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines) ou un variant de séquence d'acides-amino engendré par insertion, délétion ou substitution d'un polypeptide d'une telle séquence représentée, le variant étant pratiquement homologue avec un polypeptide d'une séquence représentée, à l'exclusion de la chaîne α d'inhibine bovine et de la chaîne β d'inhibine bovine partielle de séquence

Gly-Leu-Glu-Cys-

Asp-Gly-Lys-Val-Asn-Ile-Cys-Cys-Lys-Lys-Gln-Phe-Phe-Val-Ser-

15 Phe-Lys-Asp-Ile-Gly-Trp-Asn-Asp-Trp-Ile-Ile-Ala-Pro-Ser-Gly-

Tyr-His-Ala-Asn-Tyr-Cys-Glu-Gly-Glu-Cys-Pro-Ser-His-Ile-Ala-

Gly-Thr-Ser-Gly-Ser-Ser-Leu-Ser-Phe-His-Ser-Thr-Val-Ile-Asn-

20 His-Tyr-Arg-Met-Arg-Gly-His-Ser,

et

- 1) présentant une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 2) présentant une réactivité croisée avec des récepteurs de surface cellulaire pour un polypeptide d'une séquence représentée, ou 3) présentant une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée.

35. Cellule hôte suivant la revendication 34, dans laquelle l'ADN code pour une chaîne α et/ou une chaîne β d'inhibine humaine porcine, dont les séquences d'acides-amino sont représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines).

36. Cellule hôte suivant la revendication 34, dans laquelle l'ADN code pour un variant choisi entre : des dérivés d'inhibine porcine [Asn₂₆₆→Gln]Inh α ; [Cys₃₂₅ ou Cys₃₂₄→ Δ]Inh α ; [Cys₃₆₁ ou Cys₃₆₃→ Δ]Inh α ; [Lys₃₂₁ ou Lys₃₂₂→ Δ]Inh β_A ; [Lys₃₂₂→His ou Ser]Inh β_A ; [Lys₃₁₅→Arg ; Val₃₁₆→Thr] Inh β_A ; [Cys₃₈₈ ou Cys₃₉₀→ Δ]Inh β_A ; [Lys₄₁₁→Gln]Inh β_A ; [Arg₃₁₅→Lys ; Val₃₁₆→Thr]Inh β_B ; [Cys₃₁₉ ou Cys₃₂₀→ Δ]Inh β_B ; [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→Pro Phe Gly]Inh β_B ; [Arg₃₉₅→Gln]Inh β_B , dans lequel Inh est une abréviation d'inhibine et les numéros des résidus pour la Inh β_B sont ceux utilisés pour le résidu de Inh β_A correspondant (voir figure 2B) ; les variants de, chaîne β_A d'inhibine humaine possédant des variations qui consistent en une substitution ou une délétion au niveau d'un, ou une insertion après un, résidu choisi entre les résidus 293-297, 364-376 et 387-398 de la séquence représentée sur la figure 8 ; et des variants de la chaîne α humaine qui présentent une homologie de plus de 90 % avec la séquence représentée sur la figure 6A.

37. Cellule hôte suivant la revendication 34, dans laquelle l'ADN code pour un variant d'une chaîne β_A d'inhibine humaine choisie entre Phe₃₀₂→Ile ou Leu ; Gln₂₉₇→Asp ou Lys ; Trp₃₀₇→Tyr ou Phe ; Trp₃₁₀→Tyr ou Phe ; Ile₃₁₁→Phe ou Val ; Tyr₃₁₇→Trp ou Thr ; His₃₁₈→Lys ; Ala₃₁₉→Ser ; Asn₃₂₀→Gln, Tyr ou His ; Tyr₃₂₁→Thr ou Asp, Phe₃₄₀→Tyr ; His₃₅₃→Asp ; His₃₅₃→Lys (à un hybride β_A/β_B) ; Phe₃₅₆→Tyr ; Val₃₆₄→Phe ; Val₃₆₄→Leu ; Tyr₃₇₅→Thr ; Tyr₃₇₆→Trp ; Asn₃₈₉→Gln, His ou Lys ; Ile₃₉₁→Leu ou Thr ; Met₃₉₀→Leu ou Ser ; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr ou Ile ; ou une chaîne β_B humaine modifiée de manière comparable.

38. Cellule suivant l'une quelconque des revendications 34 à 37, qui est une cellule eucaryotique.
39. Composition acellulaire qui est dépourvue d'un polypeptide de chaîne α mature, contenant une séquence polypeptidique de prodomaine de chaîne α d'inhibine humaine ou porcine représentée sur la figure 1B (chaîne α porcine) ou la figure 6A (chaîne α humaine) ou un variant de séquence d'acides-amino engendré par une insertion, délétion ou substitution d'une telle séquence de prodomaine, le

variant présentant une forte homologie avec un polypeptide d'une desdites séquences présentant une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée.

40. Composition acellulaire contenant

- 5 a) un polypeptide comprenant la séquence de prodomaine de chaîne β d'inhibine humaine

HSAAPDCPSCALAALPKDVPNSQPEMVEAVKKHILNMLHL (aminoacides 1 à 40

10

de la figure 8), PDVTQVPVKAALLNAIRKLHVGVGENGYVBIEDDIG
(aminoacides 44 à 80 de la figure 8),

- 15 AEMNELMEQTSEIITFAESGTARKTLHFEISKEGSDLSVVERAEVWLFLKVPKAN-
RTRTKVTIRLFQQQKHPPQSLDTGEEAEFVGLKGERSELLSEKVVDA (aminoacides
83 à 185 de la figure 8), STWHVFPVSSSIQRLLDQKSSLDVRIACEQ-
20 CQESGASLVLLG (amino-acides 188 à 230 de la figure 8),

ou un de ses variants de séquence d'amino-acides naturels de mammifère ;

- b) un polypeptide comprenant la séquence de prodomaine de chaîne β d'inhibine humaine

25

CTSCGGFRRPEELGRV-

DGDFLEAV (amino-acides) 7-30 de la figure 9,

HILSRLQMRGRPNITHAVPKAAMVTALRKLHAGKVREDGRVEIPHLDDGHASPGAD-

30

GQERVSEIISFAETDGLASSRVRLYFFISNEGNQNLFFVQASLWLYLKLLPYVLEKGS
(amino-acides 33 à 5 de la figure 9),

VRVKVYFQEQGHGDRWNMVEKRVDLKRSGWHTFPLTEAIQALFERGE (amino-acides
149 à 195 de la figure 9),

35

LNLDVQCDCSQELAVVPVFVDPGEESHPRPFVVVQARLGDSRHRI (amino-acides
198 à 241 de la figure 9),

40

ou un de leurs variants de séquence d'amino-acides naturels de mammifère ; ou

- c) un polypeptide dépourvu de la séquence d'amino-acides de chaînes α mature comprenant les
séquences de prodomaine de chaîne α d'inhibine humaine

45

KVRALFLDALGPPAVTREGGDPGV (aminoacides 1 à 24 de la figure 6),
HALGGFTHRGSEPEEEEDVSQAILFPATDASCEDKSAARGLAQEAEGLFRYMFR-
PSQHTRSQRVTSQQLWFHTGLDRQGTAASNSSEPLLGLLALSPPGGPVAVPMSLGH-

APPHWAVLHLATSALLTHPVLVLLLRCLCTCSARPEATPFLVAHTRTRPPSGGERA
50 (amino-acides 32 à 199 de la figure 6),

ou un de leurs variants de séquence d'amino-acides naturels de mammifère.

55

41. Composition acellulaire contenant un polypeptide de prodomaine de chaîne β d'inhibine humaine ou
porcine d'une séquence représentée sur la figure 2B (chaînes β porcines) et les figures 8 et 9 (chaînes
 β humaines) ou un variant de séquence d'amino-acides engendré par insertion, délétion ou substitution
d'une desdites séquences de prodomaine, variant qui présente une forte homologie avec un polypepti-

EP 0 222 491 B1

de d'une desdites séquences et qui présente une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée.

- 5 42. Composition suivant la revendication 41, dans laquelle la chaîne β et la chaîne β_A et la composition est dépourvue de séquence de chaîne β_A mature.
43. Composition suivant la revendication 41, dans laquelle la chaîne β est la chaîne β_B et la composition est dépourvue de séquence de chaîne β_B mature.
- 10 44. Composition suivant la revendication 40, dans laquelle le variant est la séquence d'acides-amino correspondante, composition contenant :
- a) un polypeptide comprenant la séquence de prodomaine de chaîne β_A d'inhibine porcine représentée par : les acides-amino 28 à 58 ; les acides-amino 61 à 87 ; les acides-amino 90 à 108 ; les acides-amino 111 à 179 ; les acides-amino 182 à 213 ; les acides-amino 216 à 258 ; ou les
- 15 amino-acides 28 à 87 de la figure 2B ; ou
- b) un polypeptide dépourvu de la séquence d'acides-amino de chaîne α mature comprenant les séquences de polypeptides de prodomaine de chaîne α d'inhibine porcine représentées par : les acides-amino 20 à 54 ; ou les acides-amino 70 à 228 de la figure 1B.
- 20 45. Composition suivant l'une quelconque des revendications 39 à 44, dans laquelle le polypeptide est non accompagné par une glycosylation naturelle.
46. Composition suivant l'une quelconque des revendications 39 à 45, qui est stérile et dans laquelle le polypeptide comprend en outre un polypeptide immunogène.
- 25 47. Utilisation d'une composition suivant l'une quelconque des revendications 39 à 46 dans la préparation d'un anticorps capable de se lier audit polypeptide.
48. Composition suivant l'une quelconque des revendications 39 à 46, dans laquelle le polypeptide est conjugué à un groupe détectable.
- 30 49. Composition suivant la revendication 48, dans laquelle le groupe est un enzyme, un fluorophore ou un radioisotope.
- 35 50. Composition suivant l'une quelconque des revendications 39 à 44, 48 et 49, qui est insolubilisée par une absorption non covalente ou une réticulation covalente à un support insoluble dans l'eau.
51. Composition suivant l'une quelconque des revendications 39 à 46, 48 et 49, comprenant en outre une matrice implantable physiologiquement acceptable pour la libération contrôlée du polypeptide dans les
- 40 tissus d'un animal.

Revendications pour l'Etat contractant suivant : LU

- 45 1. Procédé comprenant la culture d'une cellule hôte transformée avec un vecteur qui renferme un acide nucléique codant pour une chaîne α d'inhibine humaine ou porcine et/ou pour une chaîne β d'inhibine humaine ou porcine dont les séquences d'acides-amino sont représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines), ou un variant de séquence d'acides-amino formé par insertion, délétion ou substitution d'une des séquences représentées, le variant étant fortement homologue avec un polypeptide d'une séquence représentée mais excluant la chaîne α d'inhibine bovine et 1) qui présente une
- 50 réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 2) qui présente une réactivité croisée avec des récepteurs de surface cellulaire pour un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 3) qui présente une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée.
- 55 2. Procédé suivant la revendication 1, dans lequel l'acide nucléique code pour une chaîne α d'inhibine humaine ou porcine et/ou une chaîne β d'inhibine humaine ou porcine dont les séquences d'acides-amino sont représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne

α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines).

3. Procédé suivant la revendication 1, dans lequel le vecteur code pour une chaîne β d'inhibine, ou un de ses variants de séquence d'acides-amino, autre que la β_A humaine ou porcine naturelle.
- 5 4. Procédé suivant la revendication 1, dans lequel l'acide nucléique code pour un variant choisi entre : des dérivés d'inhibine porcine [Asn₂₆₆→Gln]Inh α ; [Cys₃₂₅ ou Cys₃₂₄→ Δ]Inh α ; [Cys₃₆₁ ou Cys₃₆₃→ Δ]Inh α ; [Lys₃₂₁ ou Lys₃₂₂→ Δ]Inh β_A ; [Lys₃₂₂→His ou Ser]Inh β_A ; [Lys₃₁₅→Arg ; Val₃₁₆→Thr] Inh β_A ; [Cys₃₈₈ ou Cys₃₉₀→ Δ]Inh β_A ; [Lys₄₁₁→Gln]Inh β_A ; [Arg₃₁₅→Lys ; Val₃₁₆→Thr]Inh β_B ; [Cys₃₁₉ ou Cys₃₂₀→ Δ]Inh β_B ; [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→Pro Phe Gly]Inh β_B ; [Arg₃₉₅→Gln]Inh β_B , dans lequel Inh est une abréviation d'inhibine et les numéros des résidus pour la Inh β_B sont ceux utilisés pour le résidu de Inh β_A correspondant (voir figure 2B) ; les variants de chaîne β_A d'inhibine humaine possédant des variations qui consistent en une substitution ou une délétion au niveau d'un, ou une insertion après un, résidu choisi entre les résidus 293 à 297, 364 à 376 et 387 à 398 de la séquence représentée sur la figure 8 ; et des variants de la chaîne α humaine qui présentent une homologie de plus de 90 % avec la séquence représentée sur la figure 6A.
- 10 5. Procédé suivant la revendication 1, dans lequel l'acide nucléique code pour un variant d'une chaîne d'inhibine β_A humaine choisi entre Phe₃₀₂→Ile ou Leu ; Gln₂₉₇→Asp ou Lys ; Trp₃₀₇→Tyr ou Phe ; Trp₃₁₀→Tyr ou Phe ; Ile₃₁₁→Phe ou Val ; Tyr₃₁₇→Trp ou Thr ; His₃₁₈→Lys ; Ala₃₁₉→Ser ; Asn₃₂₀→Gln, Tyr ou His ; Tyr₃₂₁→Thr ou Asp, Phe₃₄₀→Tyr ; His₃₅₃→Asp ; His₃₅₃→Lys (à un hybride β_A/β_B) ; Phe₃₅₆→Tyr ; Val₃₆₄→Phe ; Val₃₆₄→Leu ; Tyr₃₇₅→Thr ; Tyr₃₇₇→Trp ; Asn₃₈₉→Gln, His ou Lys ; Ile₃₉₁→Leu ou Thr ; Met₃₉₀→Leu ou Ser ; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr ou Ile ; ou une chaîne β_B humaine modifiée de manière comparable.
- 15 6. Procédé suivant l'une quelconque des revendications précédentes, dans lequel l'acide nucléique codant pour la chaîne α et/ou la chaîne β d'inhibine est lié de manière fonctionnelle à un promoteur reconnu par la cellule hôte et contenant l'étape supplémentaire de séparation de l'inhibine ou d'un dimère de chaîne β du milieu de culture.
- 20 7. Procédé suivant l'une quelconque des revendications précédentes, dans lequel la cellule est un procaryote.
- 25 8. Procédé suivant l'une quelconque des revendications précédentes, dans lequel le vecteur comprend un acide nucléique codant pour la forme pré-pro d'une chaîne α d'inhibine d'une chaîne β d'inhibine.
- 30 9. Procédé suivant la revendication 8, dans lequel le vecteur comprend un acide nucléique codant pour la forme de pré-pro de la chaîne α d'inhibine et de la chaîne β d'inhibine.
- 35 10. Procédé suivant l'une quelconque des revendications 1 à 6, 8 et 9, dans lequel la cellule est une cellule provenant d'un organisme pluricellulaire et une inhibine douée d'activité hormonale est produite.
- 40 11. Procédé suivant la revendication 6, dans lequel le promoteur est un promoteur viral.
- 45 12. Procédé suivant la revendication 11, dans lequel le promoteur est un promoteur de SV40.
13. Procédé suivant l'une quelconque des revendications précédentes, dans lequel de l'inhibine porcine ou humaine mature est recueillie.
- 50 14. Procédé suivant l'une quelconque des revendications 1 à 7 ou 10 à 12, dans lequel le vecteur comprend un acide nucléique codant pour la forme pré-pro d'une chaîne β d'inhibine et un dimère de chaîne β mature est recueilli en l'absence de chaîne α .
- 55 15. Procédé suivant la revendication 10 ou 13, dans lequel la chaîne β est la chaîne β_A et l'inhibine présente à une concentration supérieure à environ 20 ng/ml de milieu de culture.
16. Composition contenant de l'inhibine humaine ou porcine constituée d'une chaîne α et d'une chaîne β , les séquences d'acides-amino desdites chaînes α et β étant choisies entre celles représentées sur la

- figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines), et des variants de séquence d'acides-amino engendrés par insertion, délétion ou substitution d'un polypeptide d'une desdites séquences représentées, variants qui sont fortement homologues avec un polypeptide d'une séquence représentée, mais à l'exclusion de la chaîne α d'inhibine bovine, et 1) qui présentent une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; 2) qui présentent une réactivité croisée avec les récepteurs de surface cellulaire pour un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 3) qui possèdent une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée ; composition qui est totalement dépourvue de protéines humaines ou porcines non identifiées.
17. Composition suivant la revendication 16, dans laquelle les séquences des chaînes α et β sont choisies entre celles représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaîne β porcine), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines).
18. Composition suivant la revendication 16, dans laquelle les variants sont choisis entre : des dérivés d'inhibine porcine (Asn₂₆₆→In)Glnh α ; [Cys₃₂₅ ou Cys₃₂₄→ Δ]Inh α ; [Cys₃₆₁ ou Cys₃₆₃→ Δ]Inh α ; [Lys₃₂₁ ou Lys₃₂₂→ Δ]Inh β_A ; [Lys₃₂₂→His ou Ser]Inh β_A ; Lys₃₁₅→Arg ; Val₃₁₆→Thr]Inh β_A ; [Cys₃₈₈ ou Cys₃₉₀→ Δ]Inh β_A ; [Lys₄₁₁→Gln]Inh β_A ; [Arg₃₁₅→Lys ; Val₃₁₆→Thr]Inh β_B ; [Cys₃₁₉ ou Cys₃₂₀→ Δ]Inh β_B - [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→ Pro Phe Gly]Inh β_B ; [Arg₃₉₅→Gln]Inh β_B , dans lesquels Inh est une abréviation d'inhibine et les numéros des résidus pour Inh β_B sont ceux utilisés pour le résidu Inh β_A correspondant (voir figure 2B) ; des variants de chaîne β_A d'inhibine humaine possédant des variations qui consistent en une substitution ou une délétion au niveau d'un, ou une insertion après un, résidu choisi entre les résidus 293 à 297, 364 à 376 et 387 à 398 de la séquence représentée sur la figure 8 ; et des variants de chaîne α humaine qui présentent une homologie de plus de 90 % avec la séquence représentée sur la figure 6A.
19. Composition suivant la revendication 16, comprenant un variant d'une chaîne d'inhibine β_A humaine choisi entre Phe₃₀₂→Ile ou Leu ; Gln₂₉₇→Asp ou Lys ; Trp₃₀₇→Tyr ou Phe ; Trp₃₁₀→Tyr ou Phe ; Ile₃₁₁→Phe ou Val ; Tyr₃₁₇→Trp ou Thr ; His₃₁₈→Lys ; Ala₃₁₉→Ser ; Asn₃₂₀→Gln, Tyr ou His ; Tyr₃₂₁→Thr ou Asp, Phe₃₄₀→Tyr ; His₃₅₃→Asp ; His₃₅₃→Lys ; (un hybride β_A/β_B) ; Phe₃₅₆→Tyr ; Val₃₆₄→Phe ; Val₃₆₄→Leu ; Tyr₃₇₅→Thr ; Tyr₃₇₆→Trp ; Asn₃₈₉→Gln, His ou Lys ; Ile₃₉₁→Leu ou Thr ; Met₃₉₁→Leu ou Ser ; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr ou Ile ; ou une chaîne β_B humaine modifiée de manière comparable.
20. Composition comprenant un prodomaine d'inhibine α ou β_B humaine ou porcine représenté sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaîne β_B porcine), la figure 6A (chaîne α humaine) et la figure 9 (chaîne β_B humaine) non associé à une glycosylation naturelle.
21. Composition comprenant un homodimère de chaînes β_A ou β_B d'inhibine humaine ou porcine mature, lesdites chaînes étant représentées sur la figure 2B (chaînes β porcines) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines), ou d'un variant de séquence d'acides-amino engendré par insertion, délétion ou substitution d'un polypeptide d'une des séquences représentées, variant qui présente une forte homologie avec un polypeptide d'une séquence représentée et 1) qui présente une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; 2) qui présente une réactivité croisée avec des récepteurs de surface cellulaire pour un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 3) qui présente une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée ; composition qui est dépourvue de la chaîne α d'inhibine.
22. Composition suivant la revendication 21, qui est un homodimère de chaînes β_B humaine ou porcine mature ou d'un de ses variants de séquence d'acides-amino.
23. Composition comprenant un hétérodimère de chaîne β_A d'inhibine humaine ou porcine mature avec une chaîne β_B d'inhibine humaine ou porcine mature, lesdites chaînes étant représentées sur la figure 2B (chaînes β porcines) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines), ou d'un variant de séquence d'acides-amino engendré par insertion, délétion ou substitution d'une desdites séquences représentées, variant qui présente une forte homologie avec un polypeptide d'une séquence représentée et 1) qui présente une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; 2) qui présente une réactivité croisée avec des récepteurs de surface cellulaire pour un

polypeptide d'une séquence représentée ; ou 3) qui présente une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée ; composition qui est dépourvue de la chaîne α d'inhibine.

- 5 24. ADN non chromosomique codant pour une chaîne α d'inhibine humaine ou porcine ou d'une chaîne β d'inhibine humaine ou porcine dont les séquences d'acides-amino sont représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines) ou un variant de séquence d'acides-amino engendré par insertion, délétion ou substitution d'un polypeptide d'une desdites séquences représentées, variant qui présente une forte

10 homologie avec un polypeptide d'une séquence représentée à l'exclusion de la chaîne α d'inhibine bovine et 1) qui présente une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 2) qui présente une réactivité croisée avec des récepteurs de surface cellulaire pour un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 3) qui présente une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée.

15 25. ADN suivant la revendication 24 codant pour une chaîne α d'inhibine humaine ou porcine ou une chaîne β d'inhibine humaine ou porcine dont la séquence d'acides-amino est représentée sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines).

20 26. ADN suivant la revendication 24, qui code pour un variant choisi entre : des dérivés d'inhibine porcine [Asn₂₆₆→Gln]Inh α ; [Cys₃₂₅ ou Cys₃₂₄→ Δ]Inh α ; [Cys₃₆₁ ou Cys₃₆₃→ Δ]Inh α ; [Lys₃₂₁ ou Lys₃₂₂→ Δ]-Inh β_A ; [Lys₃₂₂→His ou Ser]Inh β_A ; [Lys₃₁₅→Arg ; Val₃₁₆→Thr] Inh β_A ; [Cys₃₈₈ ou Cys₃₉₀→ Δ]Inh β_A , [Lys₄₁₁→Gln]Inh β_A ; [Arg₃₁₅→Lys ; Val₃₁₆→Thr]Inh β_B ; [Cys₃₁₉ ou Cys₃₂₀→ Δ]Inh β_B ; [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→Pro Phe Gly]Inh β_B ; [Arg₃₉₅→Gln]Inh β_B , dans lesquels Inh est une abréviation d'inhibine et les numéros des résidus pour la Inh β_B sont ceux utilisés pour le résidu de Inh β_A correspondant (voir figure 2B) ; des variants de chaîne β_A d'inhibine humaine possédant des variations qui consistent en une substitution ou une délétion au niveau d'un, ou une insertion après un, résidu choisi entre les résidus 293 à 297, 364 à 376 et 387 à 398 de la séquence représentée sur la figure 8 ; et des variants de

25 chaîne α humaine qui présentent une homologie de plus de 90 % avec la séquence représentée sur la figure 6A.

30 27. ADN suivant la revendication 24, qui code pour un variant d'une chaîne d'inhibine β humaine choisi entre ; Phe₃₀₂→Ile ou Leu ; Gln₂₉₇→Asp ou Lys ; Trp₃₀₇→Tyr ou Phe ; Trp₃₁₀→Tyr ou Phe ; Ile₃₁₁→Phe ou Val ; Tyr₃₁₇→Trp ou Thr ; His₃₁₈→Lys ; Ala₃₁₉→Ser ; Asn₃₂₀→Gln, Tyr ou His ; Tyr₃₂₁→Thr ou Asp, Phe₃₄₀→Tyr ; His₃₅₃→Asp ; His₃₅₃→Lys (à un hybride β_A/β_B) ; Phe₃₅₆→Tyr ; Val₃₆₄→Phe ; Val₃₆₄→Leu ; Tyr₃₇₅→Thr ; Tyr₃₇₆→Trp ; Asn₃₈₉→Gln, His ou Lys ; Ile₃₉₁→Leu ou Thr ; Met₃₉₀→Leu ou Ser ; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr ou Ile ; ou une chaîne β_B humaine modifiée de manière comparable.

40 28. ADN suivant l'une quelconque des revendications 24 à 27, qui est dépourvue de séquences non traduites intermédiaires.

45 29. ADN suivant l'une quelconque des revendications 24 à 28, qui est marquée avec un groupement détectable.

30. Vecteur répliquable comprenant un ADN suivant l'une quelconque des revendications 21 à 27.

31. Vecteur suivant la revendication 30, comprenant un promoteur viral lié de manière fonctionnelle à l'ADN codant pour les chaînes α et/ou β d'inhibine.

50 32. Vecteur suivant la revendication 30 ou 31, qui contient un ADN codant à la fois pour une chaîne α d'inhibine et une chaîne β d'inhibine.

55 33. Vecteur suivant la revendication 30 ou 31, qui contient un ADN codant pour une chaîne β d'inhibine mais non pour la chaîne α d'inhibine.

34. Cellule hôte transformée avec un vecteur répliquable comprenant un ADN codant pour la chaîne α d'inhibine et/ou la chaîne β d'inhibine humaine ou porcine dont les séquences d'acides-amino sont représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines), ou un variant de séquence d'acides-amino engendré par insertion, délétion ou substitution d'un polypeptide d'une desdites séquences représentées, variant qui présente une forte homologie avec un polypeptide d'une séquence représentée, à l'exclusion de la chaîne α d'inhibine bovine, et 1) qui présente une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 2) qui présente une réactivité croisée avec des récepteurs de surface cellulaire pour un polypeptide d'une séquence représentée, ou 3) qui présente une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée.
35. Cellule hôte suivant la revendication 34, dans laquelle l'ADN code pour une chaîne α d'inhibine et/ou une chaîne β d'inhibine humaine ou porcine, dont les séquences d'acides-amino sont représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines) la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines).
36. Cellule hôte suivant la revendication 34, dans laquelle l'ADN code pour un variant choisi entre : des dérivés d'inhibine porcine [Asn₂₆₆→Gln]Inh α ; [Cys₃₂₅ ou Cys₃₂₄→ Δ]Inh α ; [Cys₃₆₁ ou Cys₃₆₃→ Δ]Inh α ; [Lys₃₂₁ ou Lys₃₂₂→ Δ]Inh β_A ; [Lys₃₂₂→His ou Ser]Inh β_A ; [Lys₃₁₅→Arg ; Val₃₁₆→Thr] Inh β_A ; [Cys₃₈₈ ou Cys₃₉₀→ Δ]Inh β_A ; [Lys₄₁₁→Gln]Inh β_A ; [Arg₃₁₅→Lys ; Val₃₁₆→Thr]Inh β_B ; [Cys₃₁₉ ou Cys₃₂₀→ Δ]Inh β_B ; [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→Pro Phe Gly]Inh β_B ; [Arg₃₉₅→Gln]Inh β_B , dans lesquels Inh est une abréviation d'inhibine et les numéros des résidus pour Inh β_B sont ceux utilisés pour le résidu de Inh β_A correspondant (voir figure 2B) ; des variants de chaîne β_A d'inhibine humaine possédant des variations qui consistent en une substitution ou une délétion au niveau d'un, ou une insertion après un, résidu choisi entre les résidus 293 à 297, 364 à 376 et 387 à 398 de la séquence représentée sur la figure 8 ; et des variants de chaîne α humaine qui présentent une homologie de plus de 90 % avec la séquence représentée sur la figure 6A.
37. Cellule hôte suivant la revendication 34, dans laquelle l'ADN code pour un variant d'une chaîne d'inhibine β_A humaine choisi entre Phe₃₀₂→Ile ou Leu ; Gln₂₉₇→Asp ou Lys ; Trp₃₀₇→Tyr ou Phe ; Trp₃₁₀→Tyr ou Phe ; Ile₃₁₁→Phe ou Val ; Tyr₃₁₇→Trp ou Thr ; His₃₁₈→Lys ; Ala₃₁₉→Ser ; Asn₃₂₀→Gln, Tyr ou His ; Tyr₃₂₁→Thr ou Asp, Phe₃₄₀→Tyr ; His₃₅₃→Asp ; His₃₅₃→Lys (à un hybride β_A/β_B) ; Phe₃₅₆→Tyr ; Val₃₆₄→Phe ; Val₃₆₄→Leu ; Tyr₃₇₅→Thr ; Tyr₃₇₆→Trp ; Asn₃₈₉→Gln, His ou Lys ; Ile₃₉₁→Leu ou Thr ; Met₃₉₀→Leu ou Ser ; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr ou Ile ; ou une chaîne β_B humaine modifiée de manière comparable.
38. Cellule suivant l'une quelconque des revendications 34 à 37, qui est une cellule eucaryotique.
39. Composition acellulaire qui est dépourvue de polypeptide de chaîne α mature, contenant une séquence polypeptidique de prodomaine de chaîne α d'inhibine humaine ou porcine représentée sur la figure 1B (chaîne α porcine) ou la figure 6A (chaîne α humaine) ou un variant de séquence d'acides-amino engendré par une insertion, délétion ou substitution d'une desdites séquences de prodomaine, variant qui présente une forte homologie avec un polypeptide d'une desdites séquences et qui présente une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée.
40. Composition acellulaire contenant

a) un polypeptide comprenant la séquence de prodomaine de chaîne β d'inhibine humaine

HSAAPDCPSCALAAPKDVNSQPEMVEAVKKHILNMLHL (amino-acides 1 à 40
 5 de la figure 8), PDVTQVPVKAALLNAIRKLHVGVGNGYVEIEDDIG
 (aminoacides 44 à 80 de la figure 8),
 AEMNELMEQTSEIITFAESGTARKTLHFEISKEGSDLSVVERAEVWLFLKVPKAN-
 10 RTRTKVTIRLFQQQKHPQGS�DTGEEAEVGLKGERSELLSEKVVDA (amino-
 acides 83 à 185 de la figure 8), STWHVFPVSSSIQRLLDQKSSLDVR-
 IACEQCQESGASLVLLG (amino-acides 188 à 230 de la figure 8),

15 ou un de ses variants de séquence d'amino-acides naturels de mammifère ;

b) un polypeptide comprenant la séquence de prodomaine de chaîne $\alpha\beta$ d'inhibine humaine

CTSCGGFRRPEELGRVD-
 20 GDFLEAV (amino-acides) 7 à 30 de la figure 9,
 HILSRLQMRGRPNITHAVPKAAMVTALRKLHAGKVREDGRVEIPHLDDGHASPGAD-
 QQERVSEIISFAETDGLASSRVRLYFFISNEGNQNLFFVQASLWLYLKLLPYV-
 LEKGS
 25 (amino-acides 33 à 145 de la figure 9),
 VRVKVYFQEQGHGDRWNMVEKRVLDLKRSGWHTFPLTEAIQALFERGE (aminoacides
 149 à 195 de la figure 9),
 LNLDVQCDSCQELAVVPVFVDPGEESHPRFVVVQARLGDSRHRI (amino-acides
 30 198 à 241 de la figure 9),

ou un de leurs variants de séquence d'amino-acides naturels de mammifère ; ou

35 c) un polypeptide dépourvu de la séquence d'amino-acides de chaîne α mature comprenant les
 séquences de prodomaine de chaîne α d'inhibine humaine

KVRALFLDALGPPAVTREGGDPGV (amino-acides 1 à 24 de la figure
 6),

40

HALGGFTHRGSEPEEEEDVSQAILFPATDASCEDKSAARGLAQEAEEGLFRYMFR-
 45 PSQHTRSRQVTSACLWFHTGLDRQGTAAANSSEPLLGLLALSPGGPVAVPMSLGH-
 APPHWAVLHLATSALLTHPVLVLLLRCPCTCSARPEATPFLVAHTRTRPPSG-
 GERA
 50 (amino-acides 32 à 199 de la figure 6),

ou un de leurs variants de séquence d'aminoacides naturels de mammifère.

41. Composition acellulaire contenant un polypeptide de prodomaine de chaîne β d'inhibine humaine ou
 55 porcine d'une séquence représentée sur la figure 2B (chaînes β porcines) et les figures 8 et 9 (chaînes
 β humaines) ou un variant de séquence d'amino-acides engendré par insertion, délétion ou substitution
 d'une desdites séquences de prodomaine, variant qui présente une forte homologie avec un polypepti-
 de d'une desdites séquences et qui présente une réactivité croisée avec des anticorps engendrés

contre un polypeptide d'une séquence représentée.

42. Composition suivant la revendication 41, dans laquelle la chaîne β est la chaîne β_A et la composition est dépourvue de séquence de chaîne β_A mature.
43. Composition suivant la revendication 41, dans laquelle la chaîne β est la chaîne β_B et la composition est dépourvue de séquence de chaîne β_B mature.
44. Composition suivant la revendication 40, dans laquelle le variant est la séquence d'acides-amino porcine correspondante, composition contenant :
 - a) un polypeptide comprenant la séquence de prodomaine de chaîne β_A d'inhibine porcine représentée par : les acides-amino 28 à 58 ; les acides-amino 61 à 87 ; les acides-amino 90 à 108 ; les acides-amino 111 à 179 ; les acides-amino 182 à 213 ; les acides-amino 216 à 258 ; ou les acides-amino 28 à 87 de la figure 2B ; ou
 - b) un polypeptide dépourvu de la séquence d'acides-amino de chaîne α mature comprenant les séquences polypeptidiques de prodomaine de chaîne α d'inhibine porcine représentées par : les acides-amino 20 à 54 ; ou les acides-amino 70 à 228 de la figure 1B.
45. Composition suivant l'une quelconque des revendications 39 à 44, dans laquelle le polypeptide est non accompagné par une glycosylation naturelle.
46. Composition suivant l'une quelconque des revendications 39 à 45, qui est stérile et dans laquelle le polypeptide comprend en outre un polypeptide immunogène.
47. Utilisation d'une composition suivant l'une quelconque des revendications 39 à 46 dans la préparation d'un anticorps capable de se lier audit polypeptide.
48. Composition suivant l'une quelconque des revendications 39 à 46, dans laquelle le polypeptide est conjugué à un groupe détectable.
49. Composition suivant la revendication 48, dans laquelle le groupe est un enzyme, un fluorophore ou un radioisotope.
50. Composition suivant l'une quelconque des revendications 39 à 44, 48 et 49, qui est insolubilisée par une absorption non covalente ou une réticulation covalente à un support insoluble dans l'eau.
51. Composition suivant l'une quelconque des revendications 39 à 46, 48 et 49, comprenant en outre une matrice implantable physiologiquement acceptable pour la libération contrôlée du polypeptide dans les tissus d'un animal.

Revendications pour l'Etat contractant suivant : GR

1. Procédé comprenant la culture d'une cellule d'une cellule hôte transformée avec un vecteur qui comprend un acide nucléique codant pour une chaîne α d'inhibine humaine ou porcine et/ou une chaîne β d'inhibine ou porcine dont les séquences d'acides-amino sont représentées sur la figure 1B (- chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines), ou un variant de séquence d'acides-amino formé par insertion, délétion ou substitution d'une des séquences représentées, le variant étant fortement homologue avec un polypeptide d'une séquence représentée et 1) qui présente une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 2) qui présente une réactivité croisée avec des récepteurs de surface cellulaire pour un polypeptide d'une séquence représentée, ou 3) qui présente une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée.
2. Procédé suivant la revendication 1, dans lequel l'acide nucléique code pour une chaîne α d'inhibine humaine ou porcine et/ou une chaîne β d'inhibine ou porcine dont les séquences d'acides-amino sont représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines).

EP 0 222 491 B1

3. Procédé suivant la revendication 1, dans lequel le vecteur code pour un variant allélique d'une chaîne α et/ou d'une chaîne β d'inhibine humaine ou porcine.
4. Procédé suivant l'une quelconque des revendications précédentes, dans lequel l'acide nucléique
5 codant pour la chaîne α et/ou la chaîne β d'inhibine est liée de manière fonctionnelle à un promoteur reconnu par la cellule hôte et comprenant l'étape supplémentaire consistant à séparer la chaîne α d'inhibine, la chaîne β d'inhibine, l'inhibine ou un dimère de chaîne β du milieu de culture.
5. Procédé suivant l'une quelconque des revendications précédentes, dans lequel la cellule est un
10 procaryote.
6. Procédé suivant l'une quelconque des revendications précédentes, dans lequel le vecteur comprend un acide nucléique codant pour la forme pré-pro d'une chaîne α d'inhibine ou d'une chaîne β d'inhibine.
7. Procédé suivant la revendication 6, dans lequel le vecteur comprend un acide nucléique codant pour
15 les formes pré-pro de la chaîne α d'inhibine et d'une chaîne β d'inhibine.
8. Procédé suivant l'une quelconque des revendications 1 à 4, 6 et 7, dans lequel la cellule est une cellule provenant d'un organisme pluricellulaire et de l'inhibine douée d'activité hormonale est produite.
20
9. Procédé suivant la revendication 4, dans lequel le promoteur est un promoteur viral.
10. Procédé suivant la revendication 9, dans lequel le promoteur est un promoteur de SV40.
11. Procédé suivant l'une quelconque des revendications précédentes, dans lequel de l'inhibine porcine ou
25 humaine mature est recueillie.
12. Procédé suivant l'une quelconque des revendications 1 à 5 ou 8 à 10, dans lequel le vecteur comprend un acide nucléique codant pour la forme pré-pro d'une chaîne β d'inhibine et un dimère de chaîne β
30 mature est recueilli en l'absence de chaîne α .
13. Procédé suivant la revendication 8 ou 11, dans lequel la chaîne β et la chaîne β_A et l'inhibine est présente à une concentration supérieure à environ 20 ng/ml dans le milieu de culture.
14. Procédé suivant la revendication 4, dans lequel l'inhibine est une inhibine humaine ou porcine
35 constituée d'une chaîne α et d'une chaîne β , les séquences d'acides-amino desdites chaînes α et β étant choisies entre celles représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines), et des variants de séquence d'acides-amino engendrés par insertion, délétion ou substitution d'un polypeptide d'une
40 desdites séquences représentées, variants qui sont fortement homologues avec un polypeptide d'une séquence représentée, et 1) qui présentent une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; 2) qui présentent une réactivité croisée avec les récepteurs de surface cellulaire pour un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 3) qui possèdent une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée ; composition qui
45 est totalement dépourvue de protéines humaines ou porcines non identifiées.
15. Procédé suivant la revendication 14, dans lequel l'inhibine est une inhibine humaine ou porcine constituée d'une chaîne α et d'une chaîne β , les séquences d'acides-amino desdites chaînes α et β
50 étant choisies entre celles représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines).
16. Procédé suivant la revendication 4, dans lequel la chaîne d'inhibine recueillie est un prodomaine d'inhibine α ou β_B humaine ou porcine représentée sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β_B porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et la figure 9 (chaînes β humaines), non associé
55 à une glycosylation naturelle.
17. Procédé suivant la revendication 4, dans lequel est recueilli un dimère de chaîne β qui est un homodimère de chaînes β ou β_B d'inhibine humaine ou porcine mature, lesdites chaînes étant

- représentées sur la figure 2B (chaînes β porcines) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines) ou un variant de séquence d'acides aminés engendré par insertion, délétion ou substitution d'un polypeptide d'une desdites séquences représentées, variant qui présente une forte homologie avec un polypeptide d'une séquence représentée et 1) qui présente une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; 2) qui présente une réactivité croisée avec des récepteurs de surface cellulaire pour un polypeptide de séquence représentée ; ou 3) qui présente une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée ; dimère qui est dépourvu de la chaîne α d'inhibine.
18. Procédé suivant la revendication 17, dans lequel un homodimère de chaînes β_B humaines ou porcines matures ou d'un d'un de leurs variants de séquence d'acides aminés est recueilli.
19. Procédé suivant la revendication 4, dans lequel est recueilli un dimère de chaîne β qui est un hétérodimère de chaîne β_A d'inhibine humaine ou porcine mature avec une chaîne β_B d'inhibine ou porcine mature, lesdites chaînes étant représentées sur la figure 2B (chaînes β porcines) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines) ou un variant de séquence d'acides aminés engendré par insertion, délétion ou substitution d'un polypeptide d'une desdites séquences représentées, variant qui présente une forte homologie avec un polypeptide d'une séquence représentée et 1) qui présente une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; 2) qui présente une réactivité croisée avec des récepteurs de surface cellulaire pour un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 3) qui présente une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée ; dimère qui est dépourvu de la chaîne α d'inhibine.
20. ADN non chromosomique codant pour une chaîne α d'inhibine humaine ou porcine ou une chaîne β d'inhibine humaine ou porcine, dont les séquences d'acides aminés sont représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines) ou un variant de séquence d'acides aminés engendré par insertion, délétion ou substitution d'un polypeptide d'une desdites séquences représentées, variant qui présente une forte homologie avec un polypeptide d'une séquence représentée et 1) qui présente une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; 2) qui présente une réactivité croisée avec des récepteurs de surface cellulaire pour un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 3) qui présente une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée.
21. ADN suivant la revendication 20, codant pour une chaîne α d'inhibine humaine ou porcine ou une chaîne β d'inhibine humaine ou porcine, dont la séquence d'acides aminés est représentée sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines).
22. ADN suivant la revendication 20 ou 21, qui est dépourvue de séquences non traduites intermédiaires.
23. ADN suivant l'une quelconque des revendications 20 à 22, qui est marqué avec un groupement détectable.
24. Vecteur répliquable comprenant un ADN suivant la revendication 20 ou 21.
25. Vecteur suivant la revendication 24, comprenant un promoteur viral lié de manière fonctionnelle à l'ADN codant pour les chaînes α et/ou β d'inhibine.
26. Vecteur suivant la revendication 24 ou 25, qui contient un ADN codant à la fois pour une chaîne α d'inhibine et une chaîne β d'inhibine.
27. Vecteur suivant la revendication 24 ou 25, qui contient un ADN codant pour une chaîne β d'inhibine, mais non pour la chaîne α d'inhibine.
28. Cellule hôte transformée avec un vecteur répliquable comprenant un ADN codant pour la chaîne α d'inhibine humaine ou porcine et/ou une chaîne β d'inhibine humaine ou porcine, dont les séquences d'acides aminés sont représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines),

la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines) ou un variant de séquence d'amino-acides engendré par insertion, délétion ou substitution d'un polypeptide d'une desdites séquences représentées, variant qui présente une forte homologie avec un polypeptide d'une séquence représentée et 1) qui présente une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 2) qui présente une réactivité croisée avec des récepteurs de surface cellulaire pour une séquence représentée ; ou 3) qui présente une activité hormonale similaire à celle d'une séquence représentée.

29. Cellule hôte suivant la revendication 28, dans laquelle l'ADN code pour une chaîne α et/ou une chaîne β d'inhibine humaine ou porcine, dont les séquences d'amino-acides sont représentées sur la figure 1B (α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines).

30. Cellule suivant la revendication 28 ou 29, qui est une cellule eucaryotique.

31. Procédé suivant la revendication 4, dans lequel la chaîne d'inhibine recueillie est une composition cellulaire, dépourvue de séquence de chaîne α mature, contenant une séquence polypeptidique de prodomaine de chaîne α d'inhibine humaine ou porcine représentée sur la figure 1B (α porcine) ou la figure 6A (chaîne α humaine) ou un variant de séquence d'amino-acides engendré par insertion, délétion ou substitution d'une desdites séquences de prodomaine, variant qui présente une forte homologie avec un polypeptide d'une desdites séquences représentées et qui présente une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée.

32. Procédé suivant la revendication 4, dans lequel la chaîne d'inhibine recueillie est une composition acellulaire contenant

a) un polypeptide comprenant la séquence de prodomaine de chaîne β_A d'inhibine humaine

HSAAPDCPSCALAALPKDVPNSQPEMVEAVKKHILNMLHL (aminoacides 1 à 40
de la figure 8), PDVTQVPVKAALLNAIRKLHVGVKGVGENGYVEIEDDIG
(aminoacides 44 à 80 de la figure 8),
AEMNELMEQTSEIITFAESGTARKTLHFEBISKEGSDLSVVERAEVWFLFLKVPKAN-
RTRTKVTIRLFQQQKHPQGS�DTGEEAEVGLKGERSELLLSEKVVDA (aminoacides
83 à 185 de la figure 8), STWHVFPVSSSIQRLLDQKSSLDVRIACEQ-
CQESGASLVLLG (amino-acides 188 à 230 de la figure 8),

ou un de ses variants de séquence d'amino-acides naturels de mammifère ;

b) un polypeptide comprenant la séquence de prodomaine de chaîne β_B d'inhibine humaine

CTSCGGFRRPEELGRVDG-
DFLEAV (amino-acides) 7 à 30 de la figure 9,
HILSRLQMRGRPNITHAVPKAAMVTALRKLHAGKVREDGRVEIPHLDGHASPGAD-
GQERVSEIISFAETDGLASSRVRLYFFISNEGNQNLFFVQASLWLYLKLPLPVLEKGS
(amino-acides 33-145 de la figure 9),
VRVKVYFQEQGHGDRWNMVEKRVLDLKRSGWHTFPLTEAIQALFERGE (amino-acides
149 à 195 de la figure 9),
LNLDVQCDSCQELAVVPVFVDPGEESHPRFVVVQARLGDSTRHRI (amino-acides
198 à 241 de la figure 9),

ou un de leurs variants de séquence d'amino-acides naturels de mammifère ; ou

c) un polypeptide dépourvu de la séquence d'acides-amino de chaînes α mature comprenant les séquences de prodomaine de chaîne α d'inhibine humaine

5 KVRALFLDALGPPAVTREGGDPGV (amino-acides 1 à 24 de la figure
6),
HALGGFTHRGSEPEEEEDVSQAILFPATDASCEDKSAARGLAQEAEGLFRYMFR-
10 PSQHTRSQRQVTSQQLWFHTGLDRQGTAAASNSSEPLLGLLALSPGGPVAVPMSLGH-
APPHWAVLHLATSALLTHPVLVLLLRCLCTCSARPEATPFLVAHTRTTRPPSGGERA
15
(amino-acides 32 à 199 de la figure 6),

ou un de leurs variants de séquence d'acides-amino naturels de mammifère.

- 20 33. Procédé suivant la revendication 4, dans lequel la chaîne d'inhibine recueillie est une composition acellulaire contenant un polypeptide de prodomaine de chaîne β d'inhibine humaine porcine d'une séquence représentée sur la figure 2B (chaînes β porcines) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines) ou un variant de séquence d'acides-amino engendré par insertion, délétion ou substitution d'une
25 desdites séquences polypeptidiques de prodomaine, variant qui présente une forte homologie avec un polypeptide d'une desdites séquences et qui présente une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée.
- 30 34. Procédé suivant la revendication 33, dans lequel la chaîne β est la chaîne β_A et la composition est dépourvue de séquence de chaîne β_A mature.
- 35 35. Procédé suivant la revendication 33, dans lequel la chaîne β est la chaîne β_B et la composition est dépourvue de séquence de chaîne β_B mature.
- 40 36. Procédé suivant la revendication 32, dans lequel le variant est la séquence d'acides-amino porcine correspondante, la composition contenant :
a) un polypeptide comprenant la séquence de prodomaine de chaîne β_A d'inhibine porcine représentée par : des amino-acides 28 à 58 ; les amino-acides 61 à 87 ; les amino-acides 90 à 108 ; les amino-acides 111 à 179 ; les amino-acides 182 à 213 ; les amino-acides 216 à 258 ou les amino-acides 28 à 87 de la figure 2B ; ou
b) un polypeptide dépourvu de la séquence d'acides-amino de chaîne α mature, comprenant les séquences polypeptidiques de prodomaine de chaîne α d'inhibine porcine représentées par : les amino-acides 20 à 54 ; ou les amino-acides 70 à 228 de la figure 1B.
- 45 37. Procédé suivant l'une quelconque des revendications 31 à 36, dans lequel le polypeptide est non accompagné par une glycosylation naturelle.
- 50 38. Procédé suivant l'une quelconque des revendications 31 à 37, dans lequel la composition est stérile, et comprend en outre le couplage du polypeptide à un polypeptide immunogène.
39. Utilisation d'une composition suivant l'une quelconque des revendications 31 à 38 dans la préparation d'un anticorps capable de se lier au polypeptide.
- 55 40. Procédé suivant l'une quelconque des revendications 31 à 38, comprenant en outre la conjugaison du polypeptide à un groupe détectable.
41. Procédé suivant la revendication 40, dans lequel le groupe est un enzyme, un fluorophore ou un radioisotope.

42. Procédé suivant l'une quelconque des revendications 31 à 38, 40 et 41, dans lequel la composition est insolubilisée par une absorption non covalente ou une réticulation covalente à un support insoluble dans l'eau.
- 5 43. Procédé suivant l'une quelconque des revendications 31 à 38 ou 40 à 41, comprenant en outre le mélange de la composition à une matrice implantable physiologiquement acceptable pour la libération contrôlée du polypeptide dans les tissus d'un animal.

Revendications pour les Etats contractants suivants : AT, ES

10

1. Procédé comprenant la culture d'une cellule hôte transformée avec un vecteur qui renferme un acide nucléique codant pour une chaîne α d'inhibine humaine ou porcine et/ou pour une chaîne β d'inhibine humaine ou porcine dont les séquences d'acides aminés sont représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines), ou un variant de séquence d'acides aminés formé par insertion, délétion ou substitution d'une des séquences représentées, le variant étant fortement homologue avec un polypeptide d'une séquence représentée et 1) qui présente une activité croisée avec les anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 2) qui présente une réactivité croisée avec des récepteurs de surface cellulaire pour un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 3) qui présente une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée.
- 15 2. Procédé suivant la revendication 1, dans lequel l'acide nucléique code pour une chaîne α d'inhibine humaine ou porcine et/ou une chaîne β d'inhibine humaine ou porcine dont les séquences d'acides aminés sont représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines).
- 20 3. Procédé suivant la revendication 1, dans lequel le vecteur code pour un variant allélique de chaîne α et/ou de chaîne β d'inhibine humaine ou porcine.
- 30 4. Procédé suivant l'une quelconque des revendications précédentes, dans lequel l'acide nucléique codant pour la chaîne α et/ou la chaîne β d'inhibine est lié de manière fonctionnelle à un promoteur reconnu par la cellule hôte, et comprenant l'étape supplémentaire de séparation de la chaîne α d'inhibine, de la chaîne β d'inhibine, de l'inhibine ou d'un dimère de chaîne β du milieu de culture.
- 35 5. Procédé suivant l'une quelconque des revendications précédentes, dans lequel la cellule est un procaryote.
6. Procédé suivant l'une quelconque des revendications précédentes, dans lequel le vecteur comprend un acide nucléique codant pour la forme pré-pro d'une chaîne α d'inhibine ou d'une chaîne β d'inhibine.
- 40 7. Procédé suivant la revendication 6, dans lequel le vecteur comprend un acide nucléique codant pour les formes pré-pro de la chaîne α d'inhibine et d'une chaîne β d'inhibine.
8. Procédé suivant l'une quelconque des revendications 1 à 4, 6 et 7, dans lequel la cellule est une cellule provenant d'un organisme pluricellulaire et une inhibine douée d'activité hormonale est produite.
- 45 9. Procédé suivant la revendication 4, dans lequel le promoteur est un promoteur viral.
10. Procédé suivant la revendication 9, dans lequel le promoteur est un promoteur de SV40.
- 50 11. Procédé suivant l'une quelconque des revendications précédentes, dans lequel une inhibine porcine humaine mature est recueillie.
- 55 12. Procédé suivant l'une quelconque des revendications 1 à 5 ou 8 à 10, dans lequel le vecteur comprend un acide nucléique codant pour la forme pré-pro d'une chaîne β d'inhibine et un dimère de chaîne β mature est recueilli en l'absence de chaîne α .

13. Procédé suivant la revendication 8 ou 11, dans lequel la chaîne β est la chaîne β_A et l'inhibine est présente à une concentration supérieure à environ 20 ng/ml dans le milieu de culture.
14. Procédé suivant la revendication 4, dans lequel l'inhibine est une inhibine humaine ou porcine constituée d'une chaîne α et d'une chaîne β , les séquences d'acides-amino desdites chaînes α et β étant choisies entre celles représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine), et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines), et les variants de séquence d'acides-amino engendrés par insertion, délétion ou substitution d'un polypeptide d'une desdites séquences représentées, variants qui présentent une forte homologie avec un polypeptide d'une séquence représentée et 1) qui présentent une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; 2) qui présentent une réactivité croisée avec des récepteurs de surface cellulaire pour un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 3) qui présentent une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée ; composition qui est totalement dépourvue de protéines humaines ou porcines identifiées.
15. Procédé suivant la revendication 14, dans lequel l'inhibine est une inhibine humaine ou porcine constituée d'une chaîne α et d'une chaîne β , les séquences d'acides-amino desdites chaînes α et β étant choisies entre celles représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines).
16. Procédé suivant la revendication 4, dans lequel la chaîne d'inhibine recueillie est un prodomaine d'inhibine α ou β_B humaine ou porcine représentée sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaîne β_B porcine), la figure 6A (chaîne α humaine) et la figure 9 (chaîne β_B humaine) non associé et à une glycosylation naturelle.
17. Procédé suivant la revendication 4, dans lequel est recueilli un dimère de chaîne β qui est un homodimère de chaîne β_A ou β_B d'inhibine humaine ou porcine mature, lesdites chaînes étant représentées sur la figure 2B (chaînes β porcines) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines) ou un variant de séquence d'acides-amino engendré par insertion, délétion ou substitution d'un polypeptide d'une desdites séquences représentées, variant qui présente une forte homologie avec un polypeptide d'une séquence représentée et 1) qui présente une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; 2) qui présente une réactivité croisée avec des récepteurs de surface cellulaire pour un polypeptide de séquence représentée ; ou 3) qui présente une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée ; dimère qui est dépourvu de la chaîne α d'inhibine.
18. Procédé suivant la revendication 17, dans lequel un homodimère de chaînes β_B humaines ou porcines matures ou un de ses variants de séquence d'acides-amino est recueilli.
19. Procédé suivant la revendication 4, dans lequel est recueilli un dimère de chaîne β qui est un hétérodimère de chaîne β_A d'inhibine humaine ou porcine mature avec la chaîne β_B d'inhibine humaine ou porcine mature, lesdites chaînes étant représentées sur la figure 2B (chaînes β porcines) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines) ou un variant de séquence d'acides-amino engendré par insertion, délétion ou substitution d'un polypeptide d'une desdites séquences représentées, variant qui présente une forte homologie avec un polypeptide d'une séquence représentée et 1) qui présente une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; 2) qui présente une réactivité croisée avec des récepteurs de surface cellulaire pour un polypeptide de séquence représentée ; ou 3) qui présente une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée ; homodimère qui est dépourvu de la chaîne α d'inhibine.
20. Procédé de production d'un ADN non chromosomique codant pour une chaîne α d'inhibine humaine ou porcine ou une chaîne β d'inhibine humaine ou porcine représentée sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines) ou un variant de séquence d'acides-amino engendré par insertion, délétion ou substitution d'un polypeptide d'une desdites séquences représentées, variant qui présente une forte homologie avec un polypeptide d'une séquence représentée et 1) qui présente une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; 2) qui présente une réactivité croisée avec des récepteurs de surface cellulaire pour un polypeptide de séquence représentée ; ou 3)

qui présente une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée, procédé comprenant une synthèse chimique, une sélection d'ARNm d'ovaires ou une sélection de banques génomiques de n'importe quelle cellule.

- 5 **21.** Procédé suivant la revendication 20, dans lequel l'ADN code pour une chaîne α d'inhibine humaine ou porcine ou une chaîne β d'inhibine humaine ou porcine dont la séquence d'acides-amino est représentée sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcine), la figure 6A (chaîne α humaine) ou la figure 8 ou 9 (chaînes β humaines).
- 10 **22.** Procédé suivant la revendication 20 ou 21, dans lequel l'ADN non chromosomique est dépourvu de séquences non traduites intermédiaires.
- 23.** Procédé suivant l'une quelconque des revendications 1 à 22, comprenant en outre l'étape de marquage de l'ADN non chromosomique avec un groupement détectable.
- 15 **24.** Procédé de production d'un vecteur répliquable, procédé comprenant l'insertion d'un ADN suivant la revendication 20 ou 21 dans un vecteur de clonage.
- 25.** Procédé suivant la revendication 24, dans lequel l'ADN est inséré dans un vecteur qui possède un promoteur viral lié de manière fonctionnelle à l'ADN codant pour la chaîne α et/ou la chaîne β d'inhibine afin de produire ainsi un vecteur d'expression.
- 20 **26.** Procédé suivant la revendication 24 ou 25, dans lequel un ADN codant à la fois pour une chaîne α d'inhibine et une chaîne β d'inhibine est insérée dans le vecteur.
- 25 **27.** Procédé suivant la revendication 24 ou 25, dans lequel un ADN codant pour une chaîne β d'inhibine mais non pour la chaîne α d'inhibine est inséré dans le vecteur.
- 28.** Cellule hôte transformée avec un vecteur répliquable comprenant un ADN codant pour la chaîne α d'inhibine humaine ou porcine et/ou une chaîne β d'inhibine dont les séquences d'acides-amino sont représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines) ou un variant de séquence d'acides-amino engendré par insertion, délétion ou substitution d'un polypeptide d'une desdites séquences représentées, variant qui présente une forte homologie avec un polypeptide d'une séquence représentée et 1) qui présente une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; 2) qui présente une réactivité croisée avec des récepteurs de surface cellulaire pour un polypeptide de séquence représentée ; ou 3) qui présente une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée.
- 30 **29.** Cellule hôte suivant la revendication 28, dans laquelle l'ADN code pour une chaîne α d'inhibine et/ou une chaîne β d'inhibine humaine ou porcine, dont les séquences d'acides-amino sont représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines).
- 40 **30.** Cellule suivant la revendication 28 ou 29, qui est une cellule eucaryotique.
- 45 **31.** Procédé suivant la revendication 4, dans lequel la chaîne inhibine recueillie est une composition acellulaire dépourvue de séquences de chaîne α mature, contenant une séquence polypeptidique de prodomaine de chaîne α d'inhibine humaine ou porcine représentée sur la figure 1B (chaîne α porcine) ou la figure 6A (chaîne α humaine) ou un variant de séquence d'acides-amino d'une desdites séquences de prodomaine, variant qui présente une forte homologie avec un polypeptide d'une desdites séquences et qui présente une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée.
- 50 **32.** Procédé suivant la revendication 4, dans lequel la chaîne d'inhibine recueillie est une composition acellulaire contenant
- 55

a) un polypeptide comprenant la séquence de prodomaine de chaîne β_A d'inhibine humaine

5 HSAAPDCPSCALAALPKDVPNSQPEMVEAVKKHILNMLHL (amino-acides 1 à 40
de la figure 8), PDVTQPVPKAALLNAIRKLHVGVGKGVGENGYVEIEDDIG
(aminoacides 44 à 80 de la figure 8),
AEMNELMEQTSEIITFAESGTARKTLHFEISKEGSDLSVVERAEVWLFLKVPKAN-
10 RTRTKVTIRLFQQQKHPQGS�DTGEEAEVGLKGERSELLLSEKVDA (amino-
acides 83 à 185 de la figure 8), STWHVFPVSSSIQRLLDQGKSSLDVR-
IACEQCQESGASLVLLG (amino-acides 188 à 230 de la figure 8),

15 ou un de ses variants de séquence d'amino-acides naturels de mammifère ;

b) un polypeptide comprenant la séquence de prodomaine de chaîne β_B d'inhibine humaine

CTSCGGFRRPEELGRVD-
20 GDFLEAV (aminoacides) 7 à 30 de la figure 9,
HILSRLQMRGRPNITHAVPKAAMVTALRKLHAGKVREDGRVEIPHLDGHASPGAD-
GOERVSEIISFAETDGLASSRVRLYFFISNEGNQNLVQASLWLYLKLLPYV-
LEKGS
25 (amino-acides 33 à 145 de la figure 9),
VRVKVYFQEQGHGDRWNMVEKRVLDLKRSGWHTFPLTEAIQALFERGE (amino-acides
30 149 à 195 de la figure 9),
LNLDVQCDSCQELAVVPVFVDPGEESHRRPFVVVQARLGDSRHRI (amino-acides
198 à 241 de la figure 9),

35 ou un de leurs variants de séquence d'amino-acides naturels de mammifère ; ou

c) un polypeptide dépourvu de la séquence d'amino-acides de chaînes α mature comprenant les
séquences de prodomaine de chaîne α d'inhibine humaine

40 KVRALFLDALGPPAVTREGGDPGV (amino-acides 1 à 24 de la figure
6), HALGGFTHRGSEPEEEEEVDVSQAILFPATDASCEDKSAARGLAQEAEGLFRYMF-
PSQHTRSQRQVTSACLWFHTGLDRQGTAAANSSEPLLGLLALSPGGPVAVPMSLGH-
45 APPHWAVLHLATSALSLLTHPVLVLLLRCPCTCSARPEATPFLVAHTRTRPPSG-
GERA
(amino-acides 32 à 199 de la figure 6),

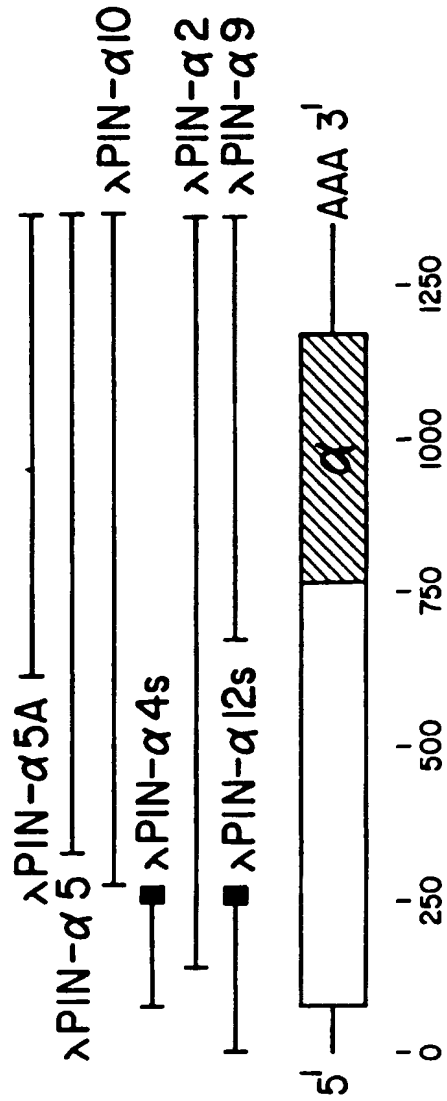
50 ou un de leurs variants de séquence d'amino-acides naturels de mammifère.

33. Procédé suivant la revendication 4, dans lequel la chaîne d'inhibine recueillie est une composition
acellulaire contenant un polypeptide de prodomaine de chaîne β d'inhibine humaine porcine d'une
séquence représentée sur la figure 2B (chaînes β porcines) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines)
55 ou un variant de séquence d'amino-acides engendré par insertion, délétion ou substitution d'une
desdites séquences polypeptidiques de prodomaine, variant qui présente une forte homologie avec un
polypeptide d'une desdites séquences et qui présente une réactivité croisée avec des anticorps
engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée.

EP 0 222 491 B1

34. Procédé suivant la revendication 33, dans lequel la chaîne β est la chaîne β_A et la composition est dépourvue de séquence de chaîne α_A mature.
35. Procédé suivant la revendication 33, dans lequel la chaîne β est la chaîne β_B et la composition est dépourvue de séquence de chaîne β_B mature.
36. Procédé suivant la revendication 32, dans lequel le variant est la séquence d'acides aminés porcine correspondante, la composition contenant :
- a) un polypeptide comprenant la séquence de prodomaine de chaîne β_A d'inhibine porcine représentée par : les acides aminés 28 à 58 ; les acides aminés 61 à 87 ; les acides aminés 90 à 108 ; les acides aminés 111 à 179 ; les acides aminés 182 à 213 ; les acides aminés 216 à 258 ou les acides aminés 28 à 87 de la figure 2B ; ou
 - b) un polypeptide dépourvu de la séquence d'acides aminés de chaîne α mature, comprenant les séquences polypeptidiques de prodomaine de chaîne α d'inhibine porcine représentées par : les acides aminés 20 à 54 ; ou les acides aminés 70 à 228 de la figure 1B.
37. Procédé suivant l'une quelconque des revendications 31 à 36, dans lequel le polypeptide est non accompagné par une glycosylation naturelle.
38. Procédé suivant l'une quelconque des revendications 31 à 37, dans lequel la composition est stérile, et comprenant en outre le couplage du polypeptide à un polypeptide immunogène.
39. Utilisation d'une composition suivant l'une quelconque des revendications 31 à 38 dans la préparation d'un anticorps capable de se lier au polypeptide.
40. Procédé suivant l'une quelconque des revendications 31 à 38, comprenant en outre la conjugaison du polypeptide à un groupe détectable.
41. Procédé suivant la revendication 40, dans lequel le groupe est un enzyme, un fluorophore ou un radioisotope.
42. Procédé suivant l'une quelconque des revendications 31 à 38, 40 et 41, dans lequel la composition est insolubilisée par une absorption non covalente ou une réticulation covalente à un support insoluble dans l'eau.
43. Procédé suivant l'une quelconque des revendications 31 à 38 ou 40 à 41, comprenant en outre le mélange de la composition à une matrice implantable physiologiquement acceptable pour la libération contrôlée du polypeptide dans les tissus d'un animal.

Fig.1A.



1 TGTGGGGCAGACCCCTGACAGAAAGGGGCACAGGGCTGGGTGGGTTCACCGTTGGCAGGGCCAGGTGAGCT ATG TGG CCT CAG CTG CTC CTC TTG CTG TTG GCC CCA CCA
108 arg ser gly his gly **cys** gln gly pro glu leu asp arg glu leu val leu ala lys val arg ala leu phe leu asp ala leu gly pro
CGG AGT GGG CAT GGC TGC CAG GGC CCG CAG CTG GAC CGG GAG CTT GTC CTG GCC AAG GTG AGG GCT CTG TTC CTG GAT GCC TTG GGA CCC
198 pro ala val thr gly glu gly asp pro gly val arg arg leu pro arg arg his ala val gly gly phe met arg arg gly ser glu
CCG GCA GTG ACT GGG GAA GGT GGG GAT CCT GGA GTC AGG CGT CTG CCC CGA AGA CAT GCT GTG GGG GGC TTC ATG CGC AGG GGC TCT GAG
288 pro glu glu glu asp val ser gln ala ile leu phe pro ala thr gly ala arg **cys** gly asp glu pro ala ala gly glu leu ala arg
CCC GAG GAG GAG GAT GTC TCC CAG GCC ATC CTT TTC CCG GCT ACA GGT GCC CGC TGT GGG GAC GAG CCA GCT GCT GGA GAG CTG GCC CGG CGG
378 glu ala glu glu gly leu phe thr tyr val phe arg pro ser gln his thr his ser arg gln val thr ser ala gln leu trp phe his
GAG GCT GAG GAG GGC CTC TTC ACA TAT GTA TTC CCG CCG TCC CAG CAC ACA CAC AGC CGC CAG GTG ACT TCA GCT CAG CTG TGG TTC CAC
468 thr gly leu asp arg gln gly met ala ala asn ser ser gly pro leu leu asp leu leu ser ser arg gly pro val ala
ACG GGA CTG GAC AGA CAG GGG ATG GCA GCC GGC AAT AGC TCT GGG CCC CTG CTG GAC CTG GCA CTA TCA TCC AGG GGT CCT GTG GCT
558 val pro met ser leu gly gln ala pro pro arg trp ala val leu his leu ala ala ser ala leu pro leu thr his pro val leu
GTG CCC ATG TCA CTG GGC CAG GCG CCC CCT CGC TGG GCT GTG CTG CAC CTG GCC GCT TCT GCC CTC CTT TGG TTG ACC CAC CCA GTC CTG

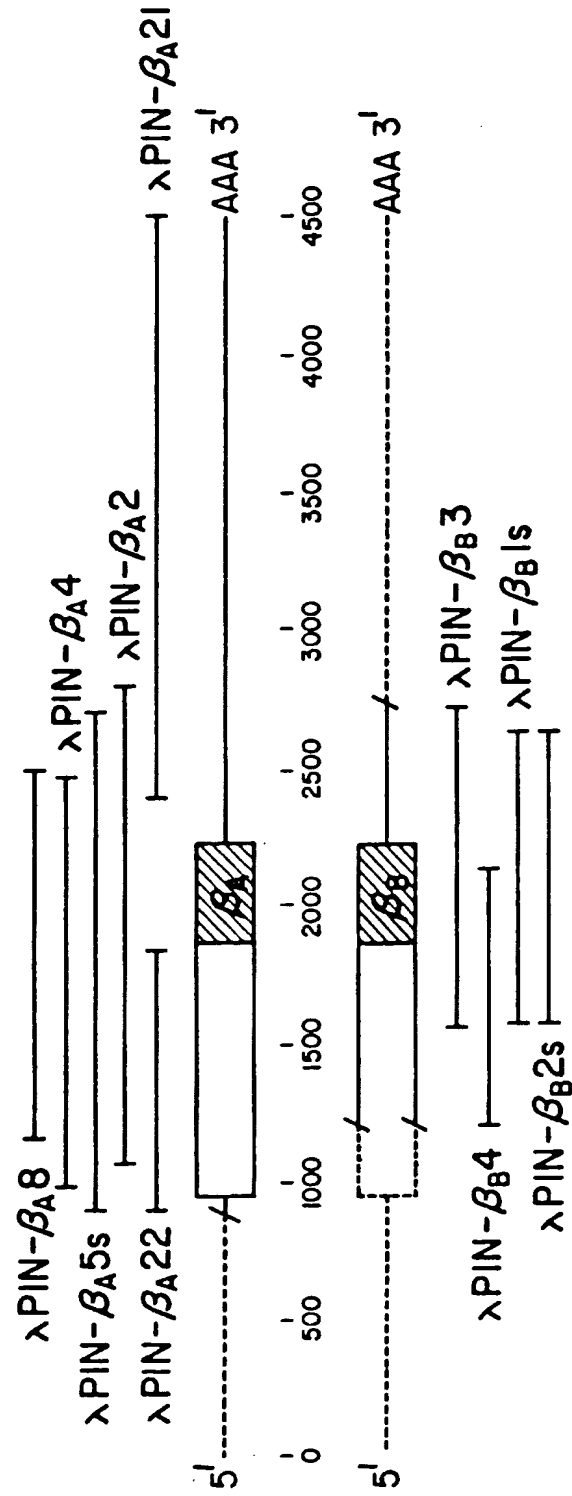
Fig. 1B(II)

648 val leu leu leu arg **cys** pro leu **cys** ser ala arg pro glu ala thr pro phe leu val ala his thr arg ala arg pro pro
 738 GTG CTG CTG CTG CGC **TGT** **TGT** TCC **TGC** TCA GCC CGG CCC GAG GCC ACC CCC TTC CTG GTG GCC CAC ACT CGG GCC AGG CCA CCC
 828 glu pro ala val his ala asp **cys** his arg ala ser leu asn ile ser phe glu leu gly trp asp arg trp ile val his pro pro
 918 GAA CCC GCT GTG CAC GCC GAC **TGC** CAC AGA GCT TCC CTC AAC ATC TCC TTC CAG GAG CTG GGC TGG GAC CGG TGG ATC GTG CAC CCT CCC
 1008 ser phe ile phe his tyr **cys** his gly gly **cys** gly leu pro thr leu pro asn leu pro leu ser val pro gly ala pro pro thr pro
 1194 GTC CAG CCC CTG TTG TTG GTG CCA GGG GCT CAG CCC **TGC** GGG CTG CCG ACC CTG CCC CTG TCT GTG CCT GGG GCC CCC CCT ACC CCT
 1312 val gln pro leu leu val pro gly ala gln pro **cys** **cys** ala ala leu pro gly thr met arg ser leu arg val arg thr thr ser
 1098 asp gly gly tyr ser phe lys tyr glu thr val pro asn leu leu thr gln his **cys** ala **cys** ile OC
 1194 ACAGGCACCGCCTGGAGGAGGAGATTCCACACCTCCCTTTCTCCGCTCTCCGCTGGAGGCTCCCTCCCTGTCCGCCCTGTCCCATGGGTAAATGTGACATAAACAGCAT
 1312 AGTGCAGATGACTCGGTGCGCAAAAAA

200 210 220
 230 240 250
 260 270 280
 290 300 310
 320 330 340
 350 360 364

→ **α subunit**

Fig. 2A.



1 AAAAGGGCCGCTACACCACAACTTTGGCTGCCAGG 10
met pro leu leu trp leu arg gly phe leu ala ser **cys** trp ile ile val arg ser ser
ATG CCC TTG CTT TGG CTG AGA GGA TTT TTG TCG AGT **TGC** TGG ATT ATA GTG AGG AGT TCC

30
pro thr pro gly ser gly gly his ser ala ala pro asp **cys** pro ser **cys** ala leu **ala** thr leu pro lys asp val pro asn ser gln
CCC ACC CCA GGA TCC GGG GGG CAC AGC GCA GCC CCG GAG **TGC** CCG TCC **TGT** GCG CTG GCG CTG GCG GCG GAG GAG CTG GCG CGG CTG GAC
arg ala **ala** gly ala glu glu glu leu glu arg leu asp

50
pro glu met val glu ala val lys lys his ile leu asn met leu his lys lys arg pro asp val thr gln pro val pro lys ala
CCG GAG ATG GTG GAA GCC GTC AAG AAG CAC ATT TTA AAC ATG CTG CAC TTG AAG AAG AGA CCC GAT GTC ACC CAG CCG GTA CCC AAG GCG
GGC GAC TTC CTG GAG GCG GTG AAG CGC CAC ATC TTG AAC CGC CTG CAG ATG CCG GGC CGA CCC AAC ATC ACC CAT GCC GTG CCC AAG GCC
gly asp phe leu glu ala val lys arg his ile leu asn arg leu gln met arg gly arg pro **asn ile** thr his ala val pro lys ala

80
ala leu leu asn ala ile arg lys leu his val gly lys val gly glu asn gly tyr val glu asp asp ile gly arg arg ala
GCG CTT CTG AAC GCG ATC AGA AAG CTT CAT CTG GGC AAA GTG GGC GAG AAC GGG TAC GTG GAG CTG GAG GAC GAC ATC GGG AGG AGG GCG
GCC ATG GTC ACG GCC CTG CGC AAA CTA CAT GCG GGC AAG GTG CCG GAG GAG ATC CCG CAC CTG GAC GGC CAG GCC AGC
ala met val thr ala leu arg lys leu his ala gly lys val arg glu asp gly arg val glu ile pro his leu asp gly his ala ser

100
glu met asn glu leu met glu gln thr ser glu ile ile thr acc TTC GCG GAA GCA --- gly thr ala arg lys thr leu arg phe
GAA ATG AAT GAA CTC ATG GAG CAG ACC TCG GAG ATC ATC ACC TCC GAG ATC ATC ACC TTC GCA GAG ACA GAT GGC CTC GCC TCC TCC CCG GTC GTC TAC TTC
CCT GGC GCC GAC GGC CAA GAG CGG GTC TCC GAG ATC ATC ACC TCC GAG ATC ATC ACC TTC GCA GAG ACA GAT GGC CTC GCC TCC TCC CCG GTC GTC TAC TTC
pro gly ala asp gly gln glu arg val ser glu ile ile ser phe ala glu thr asp gly leu ala ser ser arg val arg leu tyr phe

120
glu met asn glu leu met glu gln thr ser glu ile ile thr acc TTC GCG GAA GCA --- gly thr ala arg lys thr leu arg phe
GAA ATG AAT GAA CTC ATG GAG CAG ACC TCG GAG ATC ATC ACC TCC GAG ATC ATC ACC TTC GCA GAG ACA GAT GGC CTC GCC TCC TCC CCG GTC GTC TAC TTC
CCT GGC GCC GAC GGC CAA GAG CGG GTC TCC GAG ATC ATC ACC TCC GAG ATC ATC ACC TTC GCA GAG ACA GAT GGC CTC GCC TCC TCC CCG GTC GTC TAC TTC
pro gly ala asp gly gln glu arg val ser glu ile ile ser phe ala glu thr asp gly leu ala ser ser arg val arg leu tyr phe

Fig. 2B(II)

140
 448 glu ile ser lys glu gly ser asp ileu ser val val glu arg ala glu ile trp leu phe leu lys val pro lys ala asn arg thr arg
 GAG ATC TCC AAA GAG GGC AGT GAC CTG TCC GTG GTG GAG CGC GCC GAA ATC TGG CTC TTC CTG AAA GTC CCC AAG GCC AAC CGG ACC AGG
 TTC ATC TCC AAC GAG GGT AAC CAG AAC CTG TTC GTG GTA CAG GCC AGT CTG TGG CTC TAC CTG AAG CTG CTG --- --- ---
 phe ile ser asn glu gly asn gln asn leu phe val val gln ala ser leu trp leu tyr leu lys leu leu

150
 160
 170
 190
 210
 220
 230
 240
 250
 280

538 thr lys val ser ile arg leu phe gln gln gln arg arg pro gln gly ser ala asp ala asp ala glu ala glu asp val gly phe pro
 ACC AAA GTC TCC ATC CGT CTC TTT CAA CAG CAG AGG CGC CCG CAA GGC AGC GCG GAC GCA GGG GAG GAG GCG GAG GAC GTG GGC TTC CCG
 --- --- --- CCT TAC GTT CTG GAG AAG GGC AGC CCG CGC --- --- --- AAG GTT CCG GTC AAG GTG TAC TTC CAG GAG CCG
 pro tyr val leu glu lys gly ser arg arg val asp ala arg lys thr trp his ile phe pro val ser ser ile gln

628 glu glu lys ser glu val leu ile ser glu lys val val asp ala arg lys ser thr trp his ile phe pro val ser ser ile gln
 GAG GAG AAG AGC GAA GTG CTG ATT TCG GAG AAG GTG GTG GAT GCC CGG AAG AGC ACC ACC TGG CAC ATC TTC CCC GTC TCC AGC AGC ATC CAG
 GAG CAC GGC GAC CGC TGG GAC GTG GTG GAG AAG CGT GTG GAC CTG AAG CCG AGC GGC TGG CAC ACC CTC CCG CTC ACC GAG GCC ATC CAG
 gly his gly asp arg trp asp val val glu lys arg val asp leu lys arg ser gly trp his thr leu pro leu thr glu ala ile gln

718 arg leu leu asp gln gly lys ser ala leu asp ile arg thr ala cys glu gln cys his glu thr gly ala ser leu val leu leu gly
 CGC TTG CTG GAC CAG GGC AAG AGC GCC CTG GAC ATC CGG ACT GCC TGC GAG CAG TGC CAC GAG ACC GGC GCC AGC CTG GTG CTG GGC
 GCC CTG TTT GAG CCG GGC GAG CGC CTC AAC CTG GAC GTG CAG TGC GAC GGC CAG GAG CTG GCC GTG GTG CCC GTG TTT --- ---
 ala leu phe glu arg gly glu arg arg leu asn leu asp val gln cys asp gly cys gln glu leu ala val val pro val phe

808 lys lys lys lys glu glu ala glu gly arg lys arg asp gly glu gly ala gly val asp glu glu lys glu gln ser his arg
 AAG AAG AAG AAG AAG GAG GAG GAG GCG GAG GGC AAG AGG AAG AGG GAC GGA GAG GGC GCG GGC GTG GAC GAG GAG TCG CAC AGA
 --- --- --- --- --- --- --- --- --- --- --- --- --- --- --- val asp pro gly glu glu ser his arg

[illegible]

[illegible]

Fig.3.

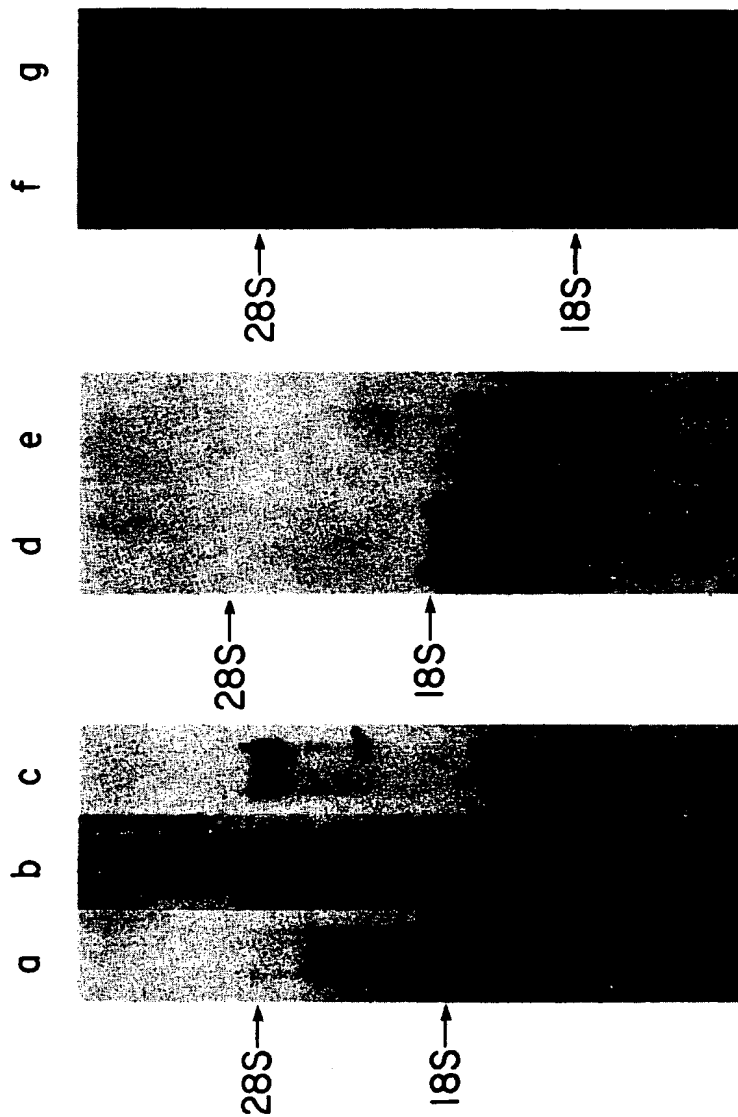


Fig. 4A.

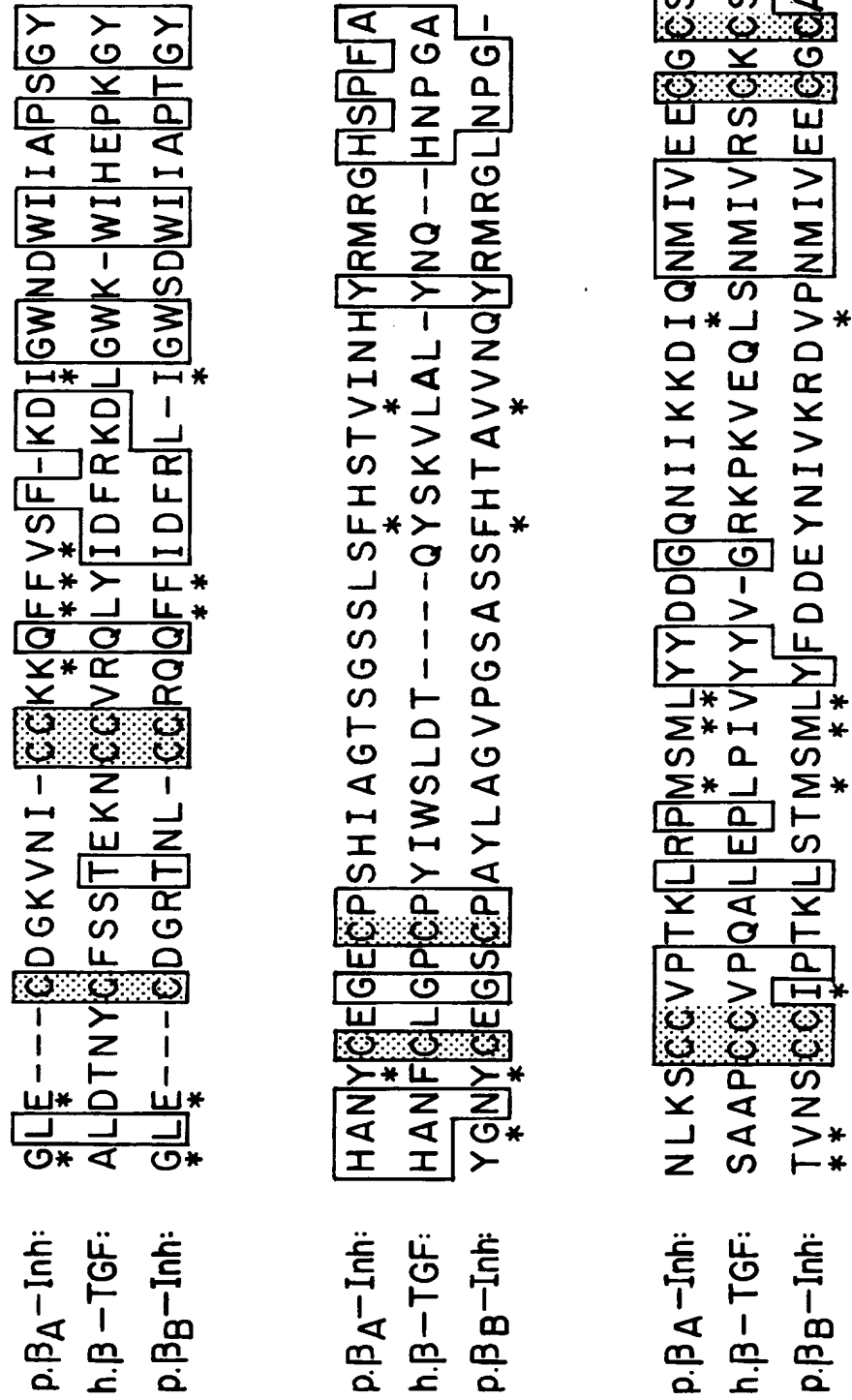
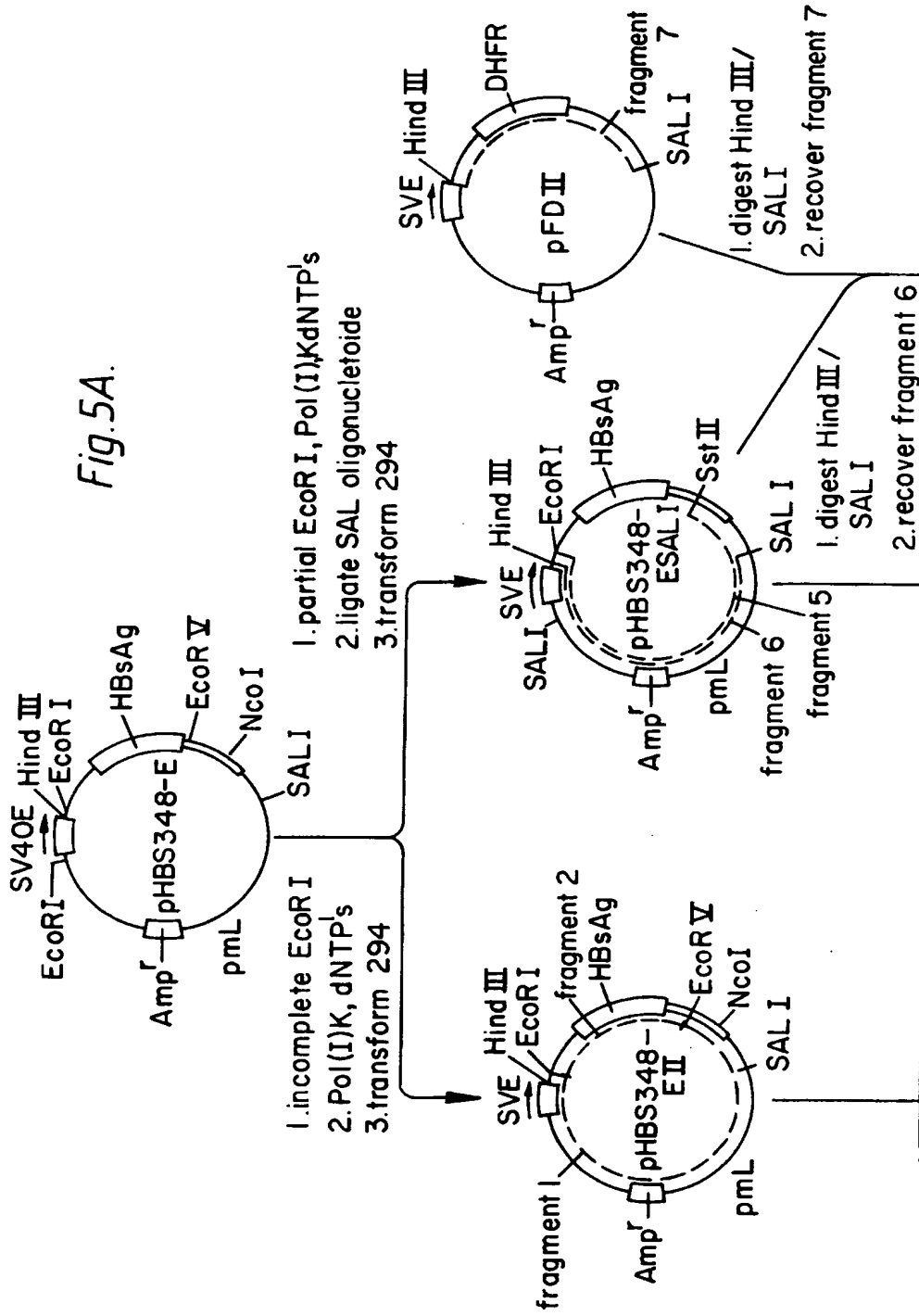


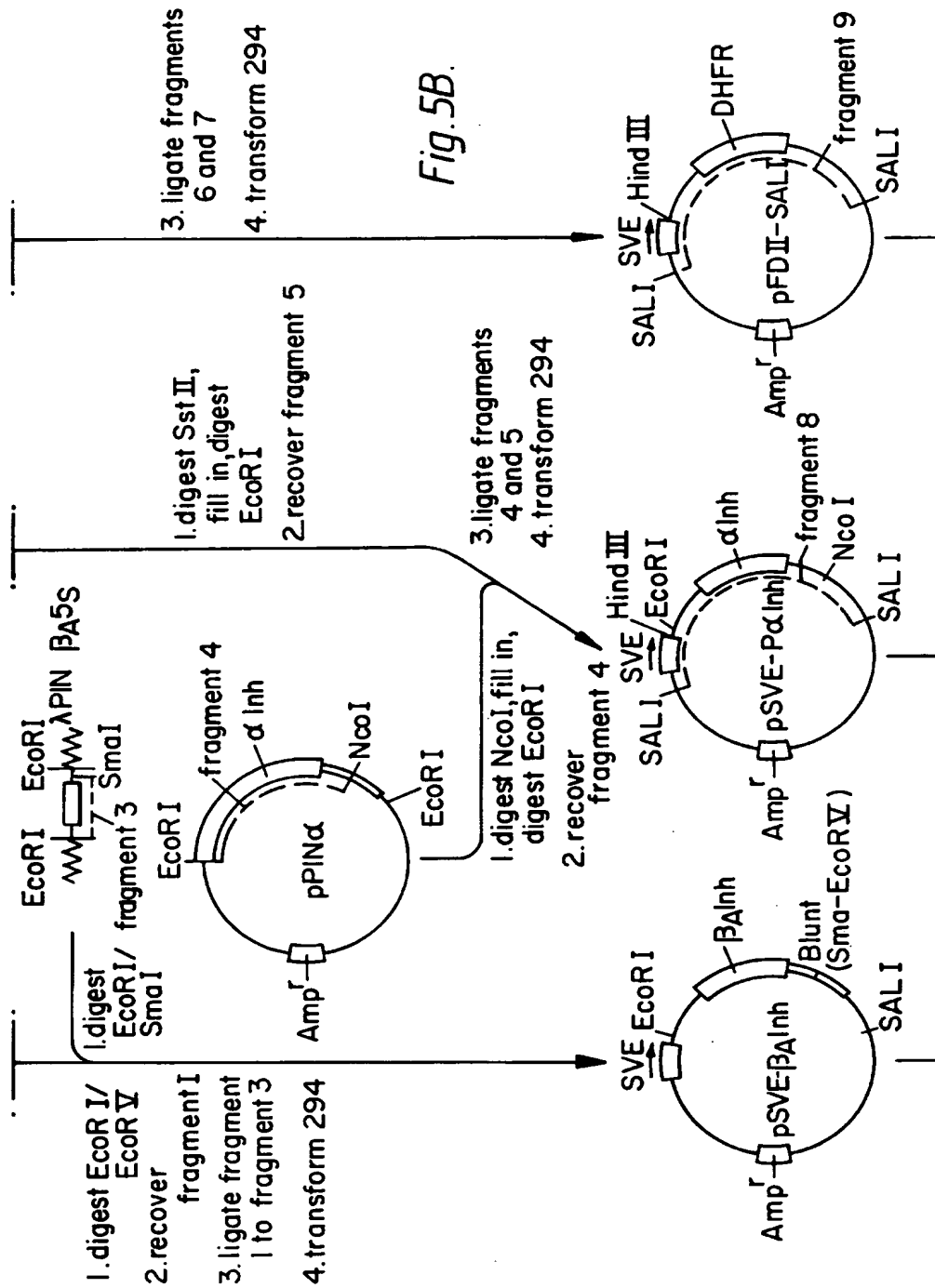
Fig. 4B.

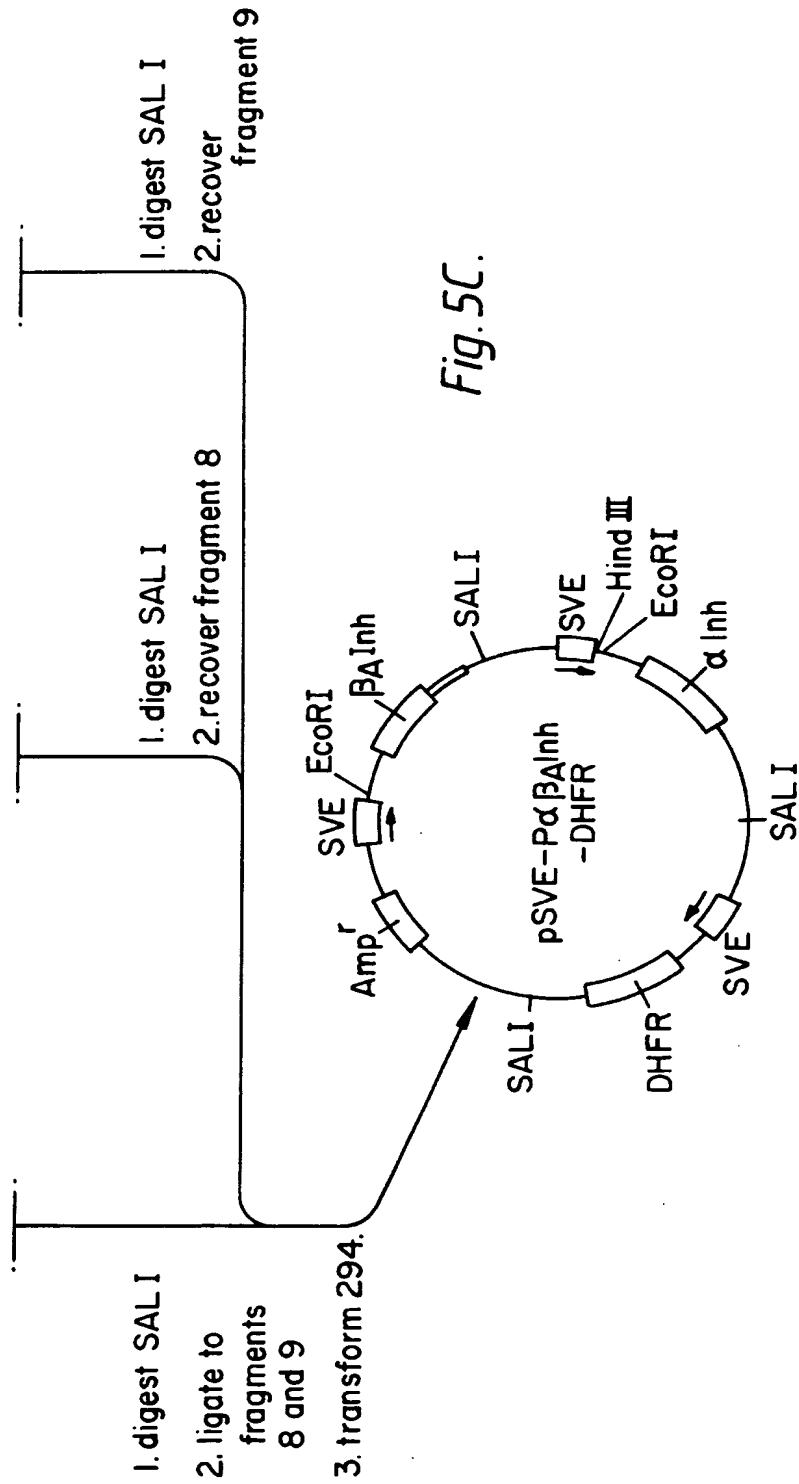
1 GLECDGKVN I - C CKKQFFVSF KDI GWNDWI I A P S G Y H A N Y 39
 p.βA-Inh:
 19 R P P E E P A V H A D C H R A S L N I S F Q E L G W D R W I V H P P S F I F H Y 58
 p.α-Inh:
 *

40 E G E C P S H I A G T S G S L S F H S T V I N H Y R M R G H S P F A N L K S 79
 p.βA-Inh:
 59 C H G G C G L P T L P N L P L S V P G A P P T P V Q P L L L V P G A Q - - - - P 94
 p.α-Inh:
 *

80 C C V P T K L R P M S M L Y Y - - D G Q - N I I K K D I Q N M I V E E G G S 116
 p.βA-Inh:
 95 C C A A L P G T M R S L R V R T T S D G G Y S F K Y E T V P N I L L T Q H C A C I 134
 p.α-Inh:
 *










[illegible]

Fig. 6B.














 α subunit



190 Leu Val Ala His Thr Arg Thr Arg Pro Pro Ser Gly Gly Glu Arg Ala Arg Arg Ser Thr Pro Leu Met Ser Trp
 600 CTG GTG GCC CAC ACT CGG ACC AGA CCA CCC AGT GGA GGG GAG AGA GCC CGA CGC TCA ACT CCC CTG ATG TCC TGG



210 Pro Trp Ser Pro Ser Ala Leu Arg Leu Leu Gln Arg Pro Pro Glu Glu Pro Ala Ala His Ala Asn  His Arg
 675 CCT TGG TCT CCC TCT GCT CTG CGC CTG CTG CAG AGG CCT CCG GAG GAA CCG GCT GCC CAT GCC AAC  CAC AGA

220 Val Ala Leu Asn Ile Ser Phe Gln Glu Leu Gly Trp Glu Arg Trp Ile Val Tyr Pro Pro Ser Phe Ile Phe His
 750 GTA GCA CTG AAC ATC TCC TTC CAG GAG CTG GGC TGG GAA CGG TGG ATC GTG TAC CCT CCC AGT TTC ATC TTC CAC

240  250 Tyr  His Gly Gly  Gly Leu His Ile Pro Pro Asn Leu Ser Leu Pro Val Pro Gly Ala Pro Pro Thr Pro
 825 TAC  CAT GGT GGT  GGG CTG CAC ATC CCA CCA AAC CTG TCC CTT CCA GTC CCT GGG GCT CCC CCT ACC CCA

260  270  280 Ala Gln Pro Tyr Ser Leu Leu Pro Gly Ala Gln Pro  Cys  Ala Ala Leu Pro Gly Thr Met Arg Pro Leu His
 900 GCC CAG CCC TAC TCC TTG CTG CCA GGG GCC CAG CCC   GCT GCT CTC CCA GGG ACC ATG AGG CCC CTA CAT

290 300 Val Arg Thr Thr Ser Asp Gly Gly Tyr Ser Phe Lys Tyr Glu Thr Val Pro Asn Leu Leu Thr Gln His  Ala
 975 GTC CGC ACC ACC TCG GAT GGA GGT TAC TCT TTC AAG TAT GAG ACA GTG CCC AAC CTT CTC ACG CAG CAC  GCT

310 320 330  Ile OC*
 1050  ATC TAA GGGTGGGGGGICTTCTTCTTAATCCCATGGCTGGTGGCCACGCCCCACCATCATCAGCTGGGAGGAAAGGCAGATTGGGAAATA

1146 GATGGCTCCCACTCCCTCCCTTTTCACTTCTCTGCTATGGGCTACCCCTCCCCCACTTCTATCTCTCAATAAAGAACACACAGTGCATATG polyA

	-30	+1	20
pin.alpha	MWPQLLLLLAPRSGHCQGPELDRELVLAKVRALFLDALGPPAVTGEGG		
hin.alpha	GVSSQGLELARELVLAKEVRLFLDALGPPAVTREGG*		
	*** *	*	
	40	60	
pin.alpha	DPGVRRLPRRHAVGGFMRRGSEPEEEE-DVSQAILFPATGARCGDEPAAGE		
hin.alpha	DPGVRRLPRRHALLGGFTHRGSEPEEEEEVSQAILFPATDASCEDKSAARG	* * * * *	**
	*	*	
	80	100	
pin.alpha	LAREAEEGLFTYVFRPSQHTHSRQVTSACLWFHTGLDRQGMAAANSSGPL		
hin.alpha	LAQEAEGLFRYMFRPSQHTRSRQVTSACLWFHTGLDRQGTAAANSSEPL	* * *	*
	*	*	
	120	140	160
pin.alpha	LDLLALSSRGPVAVPMSLGLQAPPRAWVLHLAASALPLLTHPVLVLLLRCP		
hin.alpha	LGLLALSPGGPVAVPMSLGHAPPHWAVLHLATSALSLLTHPVLVLLLRCP	* * *	*
	*	*	

Fig. 7B.

pin.alpha	180	LCSCSARPEATPFLVAHTRARPPSGGERARRSTAPLP-WPWSAALRLLQ	200
hin.alpha		LCTCSARPEATPFLVAHTRTRPPSGGERARRST-PLMSWPWSPSALRLLQ	*
			** *
			*
pin.alpha	220	RPPEEPAVHADCHRASLNISFQELGWDRIWVHPPSFIFHYCHGGGLPTL	260
hin.alpha		RPPEEPAAHANCHRVALNISFQELGWERWIVYPPSFIFHYCHGGGLHIP	*
			** *
			*
pin.alpha	280	PNLPLSVPGAPPTPVQPLLLVPGAQPCCAALPGTMRSLRVRTTSDGGYSF	300
hin.alpha		PNLSLPVPGAPPTPAQPYSLLPGAQPCCAALPGTMRPLHVRTTSDGGYSF	*
			** *
			*
pin.alpha	320	KYETVPNLLTQHCACI	334
hin.alpha		KYETVPNLLTQHCACI	

[illegible]

Fig.8B.

657 Ser Lys Glu Gly Ser Asp Leu Ser Val Val Glu Arg Ala Glu Val Trp Leu Phe Leu Lys Val Pro Lys Ala Asn
 TCC AAG GAA GGC AGT GAC CTG TCA GTG GTG GAG CGT GCA GAA GTC TTC CTA AAA GTC CCC AAG GCC AAC
 120
 732 Arg Thr Arg Thr Lys Val Thr Ile Arg Leu Phe Gln Gln Lys His Pro Gln Gly Ser Leu Asp Thr Gly Glu
 AGG ACC AGG ACC AAA GTC ACC ATC CGC CTC TTC CAG CAG CAG AAG CAC CCG CAG GGC AGC TTG GAC ACA GGG GAA
 140
 807 Glu Ala Glu Glu Val Gly Leu Lys Gly Glu Arg Ser Glu Leu Leu Leu Ser Glu Lys Val Val Asp Ala Arg Lys
 GAG GCC GAG GAA GTG GGC TTA AAG GGG GAG AGG AGT GAA CTG TTG CTC TCT GAA AAA GTA GAC GCT CGG AAG
 170
 882 Ser Thr Trp His Val Phe Pro Val Ser Ser Ser Ile Gln Arg Leu Leu Asp Gln Gly Lys Ser Ser Leu Asp Val
 ACC TGG CAT GTC TTC CCT GTC TCC AGC AGC ATC CAG CGG TTG CTG GAC CAG GGC AAG AGC TCC CTG GAC GTT
 190
 957 Arg Ile Ala Cys Glu Gln Cys Gln Glu Ser Gly Ala Ser Leu Val Leu Leu Leu Gly Lys Lys Lys Lys Glu Glu
 CGG ATT GCC TGT GAG CAG TGT CAG GAG AGT GGC GCC AGC TTG GTT CTC CTG GGC AAG AAG AAG AAA GAA GAG
 220
 1032 Glu Gly Glu Gly Lys Lys Lys Gly Gly Gly Glu Gly Ala Gly Ala Asp Glu Glu Lys Glu Gln Ser His Arg
 GAG GGG GAA GGG AAA AAG AAG GGC GGA GGT GAA GGT GGC GCA GGA GCA GAT GAG GAA AAG GAG CAG TCG CAC AGA
 240
 260

Fig.8C.

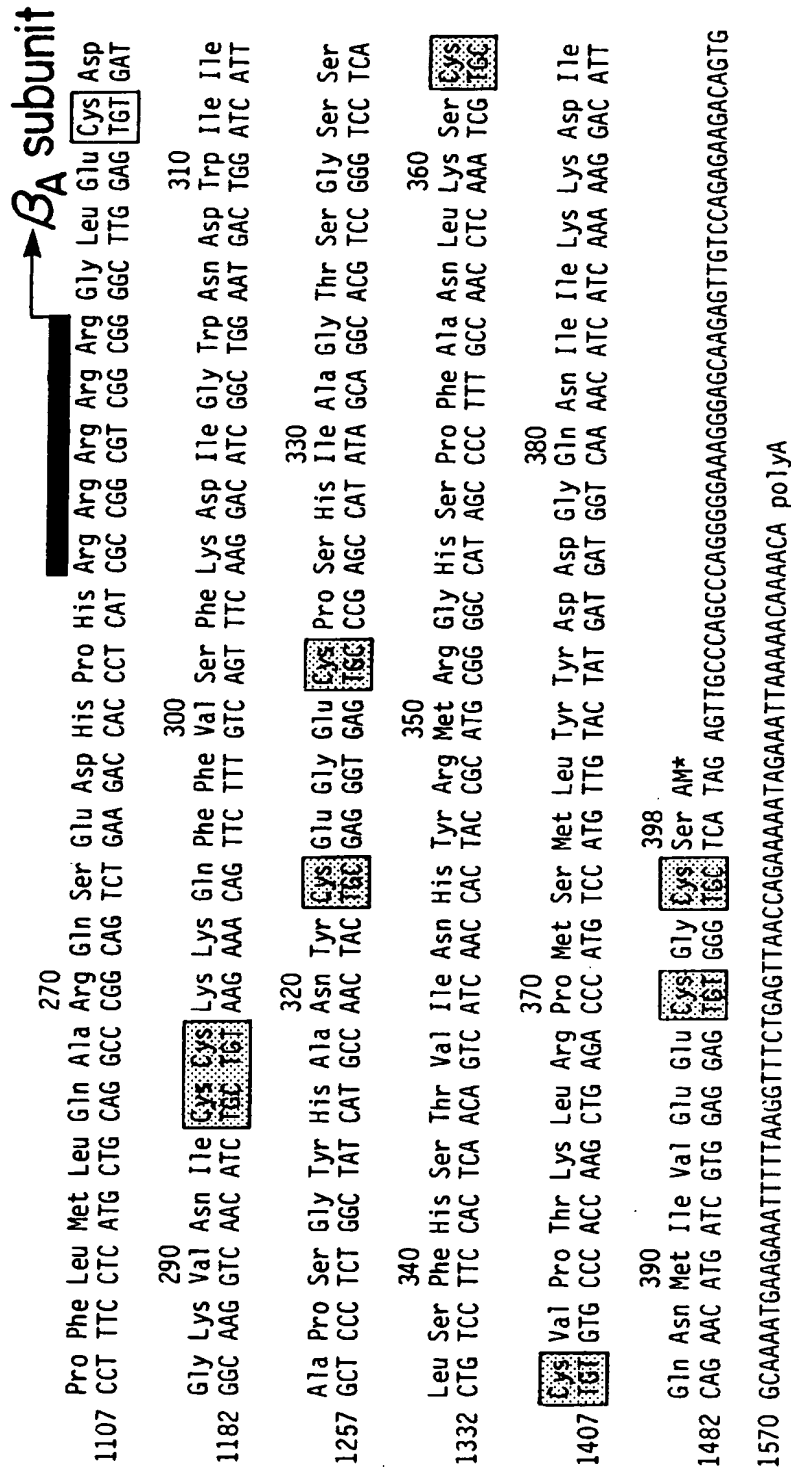


Fig. 9A.

1 CC
 7 Thr Ser Cys Gly Phe Arg Arg Pro Glu Glu Leu Gly Arg Val Asp Gly Asp Phe Leu Glu Ala Val
 10 Cys TCG TGC GGC GGC TTC CGG CGG CCA GAG GAG CTC GGC CGA GTG GAC GGC GAC TTC CTG GAG GCG GTG
 20
 30
 40
 50
 60
 70
 80
 90
 100
 110
 120
 130
 140
 150
 160
 170
 180
 190
 200
 210
 220
 230
 240
 250
 260
 270
 280
 290
 300
 310
 320
 330
 340
 350
 360
 370
 380
 390
 400
 410
 420
 430
 440
 450
 460
 470
 480
 490
 500
 510
 520
 530
 540
 550
 560
 570
 580
 590
 600
 610
 620
 630
 640
 650
 660
 670
 680
 690
 700
 710
 720
 730
 740
 750
 760
 770
 780
 790
 800
 810
 820
 830
 840
 850
 860
 870
 880
 890
 900
 910
 920
 930
 940
 950
 960
 970
 980
 990
 1000
 1010
 1020
 1030
 1040
 1050
 1060
 1070
 1080
 1090
 1100
 1110
 1120
 1130
 1140
 1150
 1160
 1170
 1180
 1190
 1200
 1210
 1220
 1230
 1240
 1250
 1260
 1270
 1280
 1290
 1300
 1310
 1320
 1330
 1340
 1350
 1360
 1370
 1380
 1390
 1400
 1410
 1420
 1430
 1440
 1450
 1460
 1470
 1480
 1490
 1500
 1510
 1520
 1530
 1540
 1550
 1560
 1570
 1580
 1590
 1600
 1610
 1620
 1630
 1640
 1650
 1660
 1670
 1680
 1690
 1700
 1710
 1720
 1730
 1740
 1750
 1760
 1770
 1780
 1790
 1800
 1810
 1820
 1830
 1840
 1850
 1860
 1870
 1880
 1890
 1900
 1910
 1920
 1930
 1940
 1950
 1960
 1970
 1980
 1990
 2000
 2010
 2020
 2030
 2040
 2050
 2060
 2070
 2080
 2090
 2100
 2110
 2120
 2130
 2140
 2150
 2160
 2170
 2180
 2190
 2200
 2210
 2220
 2230
 2240
 2250
 2260
 2270
 2280
 2290
 2300
 2310
 2320
 2330
 2340
 2350
 2360
 2370
 2380
 2390
 2400
 2410
 2420
 2430
 2440
 2450
 2460
 2470
 2480
 2490
 2500
 2510
 2520
 2530
 2540
 2550
 2560
 2570
 2580
 2590
 2600
 2610
 2620
 2630
 2640
 2650
 2660
 2670
 2680
 2690
 2700
 2710
 2720
 2730
 2740
 2750
 2760
 2770
 2780
 2790
 2800
 2810
 2820
 2830
 2840
 2850
 2860
 2870
 2880
 2890
 2900
 2910
 2920
 2930
 2940
 2950
 2960
 2970
 2980
 2990
 3000
 3010
 3020
 3030
 3040
 3050
 3060
 3070
 3080
 3090
 3100
 3110
 3120
 3130
 3140
 3150
 3160
 3170
 3180
 3190
 3200
 3210
 3220
 3230
 3240
 3250
 3260
 3270
 3280
 3290
 3300
 3310
 3320
 3330
 3340
 3350
 3360
 3370
 3380
 3390
 3400
 3410
 3420
 3430
 3440
 3450
 3460
 3470
 3480
 3490
 3500
 3510
 3520
 3530
 3540
 3550
 3560
 3570
 3580
 3590
 3600
 3610
 3620
 3630
 3640
 3650
 3660
 3670
 3680
 3690
 3700
 3710
 3720
 3730
 3740
 3750
 3760
 3770
 3780
 3790
 3800
 3810
 3820
 3830
 3840
 3850
 3860
 3870
 3880
 3890
 3900
 3910
 3920
 3930
 3940
 3950
 3960
 3970
 3980
 3990
 4000
 4010
 4020
 4030
 4040
 4050
 4060
 4070
 4080
 4090
 4100
 4110
 4120
 4130
 4140
 4150
 4160
 4170
 4180
 4190
 4200
 4210
 4220
 4230
 4240
 4250
 4260
 4270
 4280
 4290
 4300
 4310
 4320
 4330
 4340
 4350
 4360
 4370
 4380
 4390
 4400
 4410
 4420
 4430
 4440
 4450
 4460
 4470
 4480
 4490
 4500
 4510
 4520
 4530
 4540
 4550
 4560
 4570
 4580
 4590
 4600
 4610
 4620
 4630
 4640
 4650
 4660
 4670
 4680
 4690
 4700
 4710
 4720
 4730
 4740
 4750
 4760
 4770
 4780
 4790
 4800
 4810
 4820
 4830
 4840
 4850
 4860
 4870
 4880
 4890
 4900
 4910
 4920
 4930
 4940
 4950
 4960
 4970
 4980
 4990
 5000
 5010
 5020
 5030
 5040
 5050
 5060
 5070
 5080
 5090
 5100
 5110
 5120
 5130
 5140
 5150
 5160
 5170
 5180
 5190
 5200
 5210
 5220
 5230
 5240
 5250
 5260
 5270
 5280
 5290
 5300
 5310
 5320
 5330
 5340
 5350
 5360
 5370
 5380
 5390
 5400
 5410
 5420
 5430
 5440
 5450
 5460
 5470
 5480
 5490
 5500
 5510
 5520
 5530
 5540
 5550
 5560
 5570
 5580
 5590
 5600
 5610
 5620
 5630
 5640
 5650
 5660
 5670
 5680
 5690
 5700
 5710
 5720
 5730
 5740
 5750
 5760
 5770
 5780
 5790
 5800
 5810
 5820
 5830
 5840
 5850
 5860
 5870
 5880
 5890
 5900
 5910
 5920
 5930
 5940
 5950
 5960
 5970
 5980
 5990
 6000
 6010
 6020
 6030
 6040
 6050
 6060
 6070
 6080
 6090
 6100
 6110
 6120
 6130
 6140
 6150
 6160
 6170
 6180
 6190
 6200
 6210
 6220
 6230
 6240
 6250
 6260
 6270
 6280
 6290
 6300
 6310
 6320
 6330
 6340
 6350
 6360
 6370
 6380
 6390
 6400
 6410
 6420
 6430
 6440
 6450
 6460
 6470
 6480
 6490
 6500
 6510
 6520
 6530
 6540
 6550
 6560
 6570
 6580
 6590
 6600
 6610
 6620
 6630
 6640
 6650
 6660
 6670
 6680
 6690
 6700
 6710
 6720
 6730
 6740
 6750
 6760
 6770
 6780
 6790
 6800
 6810
 6820
 6830
 6840
 6850
 6860
 6870
 6880
 6890
 6900
 6910
 6920
 6930
 6940
 6950
 6960
 6970
 6980
 6990
 7000
 7010
 7020
 7030
 7040
 7050
 7060
 7070
 7080
 7090
 7100
 7110
 7120
 7130
 7140
 7150
 7160
 7170
 7180
 7190
 7200
 7210
 7220
 7230
 7240
 7250
 7260
 7270
 7280
 7290
 7300
 7310
 7320
 7330
 7340
 7350
 7360
 7370
 7380
 7390
 7400
 7410
 7420
 7430
 7440
 7450
 7460
 7470
 7480
 7490
 7500
 7510
 7520
 7530
 7540
 7550
 7560
 7570
 7580
 7590
 7600
 7610
 7620
 7630
 7640
 7650
 7660
 7670
 7680
 7690
 7700
 7710
 7720
 7730
 7740
 7750
 7760
 7770
 7780
 7790
 7800
 7810
 7820
 7830
 7840
 7850
 7860
 7870
 7880
 7890
 7900
 7910
 7920
 7930
 7940
 7950
 7960
 7970
 7980
 7990
 8000
 8010
 8020
 8030
 8040
 8050
 8060
 8070
 8080
 8090
 8100
 8110
 8120
 8130
 8140
 8150
 8160
 8170
 8180
 8190
 8200
 8210
 8220
 8230
 8240
 8250
 8260
 8270
 8280
 8290
 8300
 8310
 8320
 8330
 8340
 8350
 8360
 8370
 8380
 8390
 8400
 8410
 8420
 8430
 8440
 8450
 8460
 8470
 8480
 8490
 8500
 8510
 8520
 8530
 8540
 8550
 8560
 8570
 8580
 8590
 8600
 8610
 8620
 8630
 8640
 8650
 8660
 8670
 8680
 8690
 8700
 8710
 8720
 8730
 8740
 8750
 8760
 8770
 8780
 8790
 8800
 8810
 8820
 8830
 8840
 8850
 8860
 8870
 8880
 8890
 8900
 8910
 8920
 8930
 8940
 8950
 8960
 8970
 8980
 8990
 9000
 9010
 9020
 9030
 9040
 9050
 9060
 9070
 9080
 9090
 9100
 9110
 9120
 9130
 9140
 9150
 9160
 9170
 9180
 9190
 9200
 9210
 9220
 9230
 9240
 9250
 9260
 9270
 9280
 9290
 9300
 9310
 9320
 9330
 9340
 9350
 9360
 9370
 9380
 9390
 9400
 9410
 9420
 9430
 9440
 9450
 9460
 9470
 9480
 9490
 9500
 9510
 9520
 9530
 9540
 9550
 9560
 9570
 9580
 9590
 9600
 9610
 9620
 9630
 9640
 9650
 9660
 9670
 9680
 9690
 9700
 9710
 9720
 9730
 9740
 9750
 9760
 9770
 9780
 9790
 9800
 9810
 9820
 9830
 9840
 9850
 9860
 9870
 9880
 9890
 9900
 9910
 9920
 9930
 9940
 9950
 9960
 9970
 9980
 9990
 10000
 10010
 10020
 10030
 10040
 10050
 10060
 10070
 10080
 10090
 10100
 10110
 10120
 10130
 10140
 10150
 10160
 10170
 10180
 10190
 10200
 10210
 10220
 10230
 10240
 10250
 10260
 10270
 10280
 10290
 10300
 10310
 10320
 10330
 10340
 10350
 10360
 10370
 10380
 10390
 10400
 10410
 10420
 10430
 10440
 10450
 10460
 10470
 10480
 10490
 10500
 10510
 10520
 10530
 10540
 10550
 10560
 10570
 10580
 10590
 10600
 10610
 10620
 10630
 10640
 10650
 10660
 10670
 10680
 10690
 10700
 10710
 10720
 10730
 10740
 10750
 10760
 10770
 10780
 10790
 10800
 10810
 10820
 10830
 10840
 10850
 10860
 10870
 10880
 10890
 10900
 10910
 10920
 10930
 10940
 10950
 10960
 10970
 10980
 10990
 11000
 11010
 11020
 11030
 11040
 11050
 11060
 11070
 11080
 11090
 11100
 11110
 11120
 11130
 11140
 11150
 11160
 11170
 11180
 11190
 11200
 11210
 11220
 11230
 11240
 11250
 11260
 11270
 11280
 11290
 11300
 11310
 11320
 11330
 11340
 11350
 11360
 11370
 11380
 11390
 11400
 11410
 11420
 11430
 11440
 11450
 11460
 11470
 11480
 11490
 11500
 11510
 11520
 11530
 11540
 11550
 11560
 11570
 11580
 11590
 11600
 11610
 11620
 11630
 11640
 11650
 11660
 11670
 11680
 11690
 11700
 11710
 11720
 11730
 11740
 11750
 11760
 11770
 11780
 11790
 11800
 11810
 11820
 11830
 11840
 11850
 11860
 11870
 11880
 11890
 11900
 11910
 11920
 11930
 11940
 11950
 11960
 11970
 11980
 11990
 12000
 12010
 12020
 12030
 12040
 12050
 12060
 12070
 12080
 12090
 12100
 12110
 12120
 12130
 12140
 12150
 12160
 12170
 12180
 12190
 12200
 12210
 12220
 12230
 12240
 12250
 12260
 12270
 12280
 12290
 12300
 12310
 12320
 12330
 12340
 12350
 12360
 12370
 12380
 12390
 12400
 12410
 12420
 12430
 12440
 12450
 12460
 12470
 12480
 12490
 12500
 12510
 12520
 12530
 12540
 12550
 12560
 12570
 12580
 12590
 12600
 12610
 12620
 12630
 12640
 12650
 12660
 12670
 12680
 12690
 12700
 12710
 12720
 12730
 12740
 12750
 12760
 12770
 12780
 12790
 12800
 12810
 12820
 12830
 12840
 12850
 12860
 12870
 12880
 12890
 12900
 12910
 12920
 12930
 12940
 12950
 12960
 12970
 12980
 12990
 13000
 13010
 13020
 13030
 13040
 13050
 13060
 13070
 13080
 13090
 13100
 13110
 13120
 13130
 13140
 13150
 13160
 13170
 13180
 13190
 13200
 13210
 13220
 13230
 13240
 13250
 13260
 13270
 13280
 13290
 13300
 13310
 13320
 13330
 1

190 Phe Pro Leu Thr Glu Ala Ile Gln Ala Leu Phe Glu Arg Gly Glu Arg Arg Leu Asn Leu Asp Val Gln Cys Asp
 525 TTC CCA CTC ACG GAG GCC ATC CAG GCC TTT GAG CGG GGC GAG CGG CGA CTC AAC CTA GAC GTG CAG TGT GAC
 210 Ser Cys Gln Glu Leu Ala Val Val Pro Val Phe Val Asp Pro Gly Glu Ser His Arg Pro Phe Val Val Val
 600 AGC TGC CAG GAG CTG GCC GTG GTG CCG GTG TTC GTG GAC CCA GGC GAA GAG TCG CAC CGG CCC TTT GTG GTG GTG
 220
 240 Gln Ala Arg Leu Gly Asp Ser Arg His Arg Ile Arg Lys Arg Gly Leu Glu Cys Asp Gly Arg Thr Asn Leu Cys
 675 CAG GCT CGG CTG GGC GAG AGC AGG CAC CGC ATT CGC AAG CGA GGC CTG GAG TGC GAT GGC CGG ACC AAC CTC TGT
 260 Arg Gln Gln Phe Phe Ile Asp Phe Phe Ile Gly Trp Asn Asp Trp Ile Ile Ala Pro Thr Gly Tyr Tyr
 750 TGC AGG CAA CAG TTC TTC ATT GAC TTC CGC CTC ATC GGC TGG AAC GAC GAC TGG ATC ATA GCA CCC ACC GGC TAC TAC
 280
 300 Gly Asn Tyr Cys Glu Gly Ser Cys Pro Ala Tyr Leu Ala Gly Val Pro Gly Ser Ala Ser Ser Phe His Thr Ala
 825 GGG AAC TAC TGT GAG GGC AGC TGC CCA GCC TAC CTG GCA GGG GTC CCC GGC TCT GCC TCC TCC TCC CAC ACG GCT
 320
 330 Val Val Asn Gln Tyr Arg Met Arg Gly Leu Asn Pro Gly Thr Val Asn Ser Cys Cys Ile Pro Thr Lys Leu Ser
 900 GTG GTG AAC CAG TAC CGC ATG CGG GGT CTG AAC CCC GGC ACG GTG AAC TCC TGC TGC ATT CCC ACC AAG CTG AGC
 350
 975 Thr Met Ser Met Leu Tyr Phe Asp Asp Glu Tyr Asn Ile Val Lys Arg Asp Val Pro Asn Met Ile Val Glu
 ACC ATG TCC ATG CTG TAC TTC GAT GAT GAT GAG TAC AAC ATC GTC AAG CGG GAC GTG CCC AAC ATG ATT GTG GAG GAG

110

(19)



Europäisches Patentamt
European Patent Office
Office européen des brevets



(11)

EP 0 222 491 B2

(12)

NEW EUROPEAN PATENT SPECIFICATION

(45) Date of publication and mention
of the opposition decision:
13.08.2003 Bulletin 2003/33

(51) Int Cl.7: **C12N 15/16**, C07K 14/575,
C12P 21/02, A61K 38/22,
A61K 39/395

(45) Mention of the grant of the patent:
15.03.1995 Bulletin 1995/11

(21) Application number: **86307586.7**

(22) Date of filing: **02.10.1986**

(54) **Nucleic acid encoding the alpha or beta chains of inhibin and method for synthesizing polypeptides using such nucleic acid**

Die alpha- oder beta-Ketten von Inhibin codierende Nukleinsäure und Verfahren zur Synthese von Polypeptiden unter Verwendung einer solchen Nukleinsäure

Acide nucléique codant les chaînes alpha ou bêta d'inhibine et méthode de synthèse de polypeptides par utilisation d'un tel acide nucléique

(84) Designated Contracting States:
AT BE CH DE ES FR GB GR IT LI LU NL SE

(30) Priority: **03.10.1985 US 783910**
07.02.1986 US 827710
12.09.1986 US 906729

(43) Date of publication of application:
20.05.1987 Bulletin 1987/21

(73) Proprietor: **GENENTECH, INC.**
South San Francisco California 94080 (US)

(72) Inventors:
• **Mason, Anthony John**
San Francisco California 94122 (US)
• **Seeburg, Peter Horst**
69 Heidelberg (DE)

(74) Representative: **Stuart, Ian Alexander et al**
MEWBURN ELLIS
York House
23 Kingsway
London WC2B 6HP (GB)

(56) References cited:
WO-A-86/00078 **WO-A-86/06076**

- Biochem. Biophys. Res. Commun., vol. 129 (1985), pages 396-403, K. Miyamoto
- PROCEEDINGS OF THE NATIONAL ACADEMY OF SCIENCES OF THE UNITED STATES OF AMERICA, vol. 83, no.16, August 1986, Baltimore, USA; K.E. MAYO et al., pages 5849-5853
- NATURE, vol. 318, 19/26 Dec. 1985, New York, London; A.J. MASON et al, pages 659-663
- NATURE, vol. 321, 19 June 1986, New York, London; W. VALE et al., pages 776-779
- NATURE, vol. 321, 19 June 1986, New York, London, N.LING et al., pages 779-782
- PROCEEDINGS OF THE NATIONAL ACADEMY OF SCIENCES OF THE UNITED STATES OF AMERICA, vol. 82, no. 12, June 1985, Baltimore, USA; C.H.LI et al., pages 4041-4044
- FEBS LETTERS, vol. 175, no. 2, October 1984, Amsterdam; N.G. SEIDAH et al., pages 349-355

EP 0 222 491 B2

Description**BACKGROUND**

[0001] This invention relates to methods for making proteins in recombinant cell culture which contain the α or β chains of inhibin. In particular, it relates to methods for obtaining and using DNA which encodes inhibin, and for making inhibin variants that depart from the amino acid sequence of natural animal or human inhibins and the naturally-occurring alleles thereof.

[0002] Inhibin is a protein produced in the gonad which acts specifically at the pituitary level to inhibit the secretion of follicle-stimulating hormone (FSH). The existence of inhibin was first postulated by McCullagh in 1932 ("Science" 76: 19-20). Such preferential regulation of the gonadotropin secretion has generated a great deal of interest and has prompted many laboratories in the past fifty years to attempt to isolate and characterize this substance from extracts of testis, spermatozoa, rete testis fluid, seminal plasma and ovarian follicular fluid, using various bioassays. Although many reports have appeared in the literature claiming the purification of inhibin-like material with molecular weights ranging from 5,000 to 100,000 daltons, subsequent studies have shown that these substances were not homogenous, did not have the high specific activity expected of true inhibin and/or failed to exhibit the molecular characteristics of inhibin as described herein (de Jong, Inhibin-Factor Artifact, "Molecular & Cellular Endocrin." 13: 1-10 (1979); Sheth et al., 1984, "F.E.B.S." 165(1) 11-15; Seidah et al., 1984, "F.E.B.S." 175(2):349-355; Lilja et al., March 1985, "F.E.B.S." 182(1):181-184; Li et al., June 1985, "Proc. Nat. Acad. Sci. USA" 82:4041-4044; Seidah et al., "F.E.B.S." 167(1): 98-102; and Beksac et al., 1984, "Intern. J. Andrology" 7:389-397).

[0003] A polypeptide having inhibin activity was purified from bovine or ovine follicular fluid (PCT 86/00078, published January 3, 1986). This protein was reported to have a molecular weight of 56,000 \pm 1,000 on SDS-PAGE and was dissociable into two subunits having apparent molecular weights of 44,000 \pm 3,000 and 14,000 \pm 2,000. Amino terminal sequences for each subunit were described.

[0004] Miyamoto, K. et al., Biochem. Biophys. Res. Comm., 129(2), 1985, 396-403 disclose isolation of at least four inhibin-like proteins from porcine follicular fluid. One of Mr 32K was further separated into bands I, II and III. Band II was reduced and dissociated into two bands of Mr 20K and 13K having N-terminal sequences Ser-Thr-Ala-Pro and Gly-Leu-Glu-Cys respectively.

[0005] EP-A-210 461 (Ajinomoto) which is part of the state of the art by virtue of Art 54(3)EPC discloses isolation of a polypeptide from malignant human monocytic cells. The polypeptide had a molecular weight of 25 \pm 1KD under non-reducing, and 16 \pm 1KD under reducing SDS electrophoresis. The amino terminal sequence and that of a cyanogen bromide cleavage fragment of the 16KD polypeptide were determined.

[0006] WO86/06076 (Biotechnology Australia) which is part of the state of the art by virtue of Art. 54(3)EPC discloses DNA sequences encoding inhibin.

[0007] Two proteins both having a molecular weight of about 32,000 daltons and having inhibin activity have been successfully isolated from porcine follicular fluid. Purification of porcine inhibin to substantial homogeneity, ie. about 90% by weight of total protein in the fraction, was achieved through a combination of protein separation procedures including heparin-Sepharose affinity chromatography, gel filtration and reverse-phase, high-performance liquid chromatography (RP-HPLC).

[0008] These proteins were isolated to substantial homogeneity from material obtained from swine and are referred to as Protein A and Protein B. Each protein has a molecular weight of about 32,000 daltons (32K) and is composed of two polypeptide chains having molecular weights of 18,000 and 14,000 daltons, respectively, the chains being linked together in the hormonally-active protein by disulfide bonding. The amino-terminal amino acid residue sequence of the 18,000 daltons (18K) or alpha chain of both proteins was determined to be

**Ser-Thr-Ala-Pro-Leu-Pro-Trp-
Pro-Trp-Ser-Pro-Ala-Ala-Leu-Arg-Leu-Leu-Gln-Arg-Pro-Pro-Glu-Glu-
Pro-Ala-Val.**

[0009] The amino-terminal amino acid residue sequence of the 14,000 dalton (14K) or beta chain of Protein A was determined to be

Gly-Leu-Glu-X-Asp-Gly-Lys-Val-Asn-Ile-X-X-Lys-Lys-Gln-Phe-
Phe-Val-Ser-Phe-Lys-Asp-Ile-Gly-Trp-Asn-Asp-Trp-Ile-Ile-Ala

and of Protein B was determined to be

Gly-Leu-Glu-X-Asp-Gly-Arg-Thr-Asn-
Leu-X-X-Arg-Gln-Gln-Phe-Phe-Ile-Asp-Phe-Arg-Leu.

[0010] Proteins A and B have been completely characterized. Each 32K protein exhibits inhibin activity in that it specifically inhibits the basal secretion of FSH but does not inhibit secretion of luteinizing hormone (LH). The individual chains were not hormonally-active.

[0011] After the filing of the parent application hereto, inhibin B-chain dimers were shown to exist in follicular fluid as naturally-occurring substances, termed activin, which are capable of stimulating FSH release by rat anterior pituitary cells (Vale *et al.*, 1986, "Nature" 321:776-779 and Ling *et al.*, 1986, "Nature" 321:779-782).

[0012] The amino acid sequence of the α and β chains of inhibin from humans remained unknown until the invention herein. The large quantities of human follicular fluid required to parallel the studies conducted with animal inhibins are not readily available, nor is there any assurance that human and animal inhibins would be sufficiently similar that purification using a parallel procedure would be effective. Accordingly, methods are needed for determining the characteristics and amino acid sequence for human inhibin.

[0013] Also needed are economical methods for making the α and β chains of inhibin in large quantities, preferably entirely and completely free of proteins from the species homologous to the inhibin in question, which inhibin preferably also is biologically active.

[0014] These and other objects will be apparent from consideration of the invention as a whole. The scope of protection is as determined by the appended claims. Subject to that, the following represents a description of the invention.

SUMMARY

[0015] Nucleic acid now has been isolated and cloned in replicable vectors which encodes the mature porcine and human α and β chains of inhibin and their precursor prepro and pro forms. Sequencing of inhibin-encoding cDNA has led to the identification of prodomain regions located N-terminal to the mature inhibin chains that represent coordinately expressed biologically active polypeptides. The prodomain regions or prodomain immunogens are useful in monitoring preproinhibin processing in transformant cell culture or in experiments directed at modulating the clinical condition or reproductive physiology of animals. Thus α or β chain nucleic acid is used to prepare prodomain sequences from the precursor forms of the inhibin chains, to transform host cells for the recombinant expression of mature inhibin α and/or β chains, and in diagnostic assays. In particular, regions from inhibins α and/or β chains are expressed in recombinant cell culture by a method comprising ligating the nucleic acid encoding the region into a replicable vector under the control of a promoter, transforming a host cell with the vector, culturing the host cell and recovering the prodomain, activin or inhibin from the cultured cell. Inhibin, activin and prodomains produced by the method of this invention are entirely free of homologous source proteins and can be produced in biologically active form.

[0016] The nucleic acids identified herein encode the α , β_A and β_B chains of porcine or human inhibin. Recombinant cells are transformed to express $\alpha\beta_A$ or $\alpha\beta_B$ inhibins, or to express β -chain heterodimers or homodimers (which are collectively referred to in the literature as activin). β -chain dimers as products of recombinant cells expression are free of homologous proteins with which they ordinarily are associated in nature.

[0017] Inhibin or activin and their nontoxic salts, combined with a pharmaceutically acceptable carrier to form a pharmaceutical composition, are administered to mammals, including humans, for control of fertility. Administration of inhibin decreases fertility in female mammals and decreases spermatogenesis in male mammals, and administration of a sufficient amount induces infertility. Inhibin is also useful in tests to diagnose infertility. Activin has been shown in the literature to be capable of stimulating FSH release from pituitary cells and accordingly is useful as a fertility inducing therapeutic.

[0018] The method of this invention also facilitates the convenient preparation of inhibin, activin and prodomain variants having primary amino acid sequences and/or glycosylation differing from the native analogues, in particular fusions of immunogenic peptides with inhibin, activin or prodomain sequences.

Brief Description of the Drawings

[0019]

Fig. 1A is a schematic representation of the porcine α -chain mRNA. Overlapping cDNA clones used in the sequence determination are shown above the diagram of the mRNA structure. Black boxes on the 3' ends of λ clones indicate that these clones were obtained by specific priming. Untranslated sequences are represented by a line, coding sequences are boxed. The unfilled portion represents the coding region for the signal peptide and pro-sequences, and the cross-hatched areas indicates the 134 amino acid α -chain. The scale is in nucleotides from the 5' end of the longest cDNA clone.

Fig. 1B shows the nucleotide and predicted amino acid sequence of the porcine α -chain precursor. Nucleotides are numbered at the left and amino acids are numbered throughout. The amino acid sequence underlined was used to design a long synthetic DNA probe. The 364 amino acid precursor includes a hydrophobic signal sequence, a pro-region, and the mature α -chain (amino acids 231-364). The proteolytic processing site Arg-Arg (black bar) immediately precedes the NH₂-terminus of the mature alpha chain. Several other putative dibasic processing sites present in the pro-region are indicated by open bars. The two potential N-linked glycosylation sites are shown by the cross-hatched bars. The AATAAA box close to the 3' end of the mRNA is underlined.

Fig. 2A is a schematic representation of the porcine β_A and β_B subunit mRNAs with coding sequences boxed. The β_A and β_B subunits (dashed) are encoded towards the 3' end of the coding sequences. The 3' and 5' untranslated regions are shown as a line. The length of the 5' and 3' untranslated region of the β_B subunit mRNA is inferred from the size of the mRNA (Fig. 3) and its obvious similarity to the β_A mRNA. Tentative regions of the cDNAs are shown as dashed in the diagram. The relative positions of the overlapping oligo-dT primed cDNA clones and the randomly primed clones (λ PIN β_A 5s, λ PIN β_B 1s, and λ PIN β_B 2s) are indicated. The scale is in nucleotides from the 5' end of the 4.5 kb mRNA.

Fig. 2B is the nucleotide sequence and deduced amino acid sequence of the porcine inhibin β -subunit precursors. The β_B sequence is aligned with the β_A sequence for maximum homology. The NH₂-terminal of the β -subunit precursors are indicated by bracket and arrows. Cysteine residues are shaded, possible processing sites are indicated by open bars, and a potential glycosylation site is shown by the cross-hatched box. A very GC-rich region present 3' to the termination codon intron sequences is underlined and overlined in both sequences. Amino acid sequences used to design oligonucleotide probes are underlined, as is the AATAAA polyadenylation signal. There was one nucleotide difference between λ PIN- β_A 8 and other clones covering this area. A G-to-A change causes a change of amino acid 278 from a glycine to a serine. The proteolytic processing site Arg Arg Arg Arg Arg (black bar) immediately precedes the NH₂ terminus of the mature β_A subunit, with the prosequences located upstream. The amino acids for the β_A subunit only are numbered.

Fig. 3 is a Northern blot analysis of porcine ovarian mRNA with α , β_A and β_B subunit cDNA hybridization probes. Lanes a, b, c, d, and f are polyA⁺ mRNA and e and g are total RNA. The position of the 28S and 18S ribosomal RNAs are shown. Lanes a, d, and e were hybridized with an α -subunit cDNA probe; lanes d, e and g with a β_A subunit specific probe, and lane c with a β_B subunitspecific probe. The α -subunit mRNA is approximately 1.5 kb, the β_A subunit mRNAs are approximately 4.5 kb. The hybridizations shown in lanes a, b, and c were performed with probes of approximately equal length and specific activity in order to judge relative mRNA levels.

Fig. 4A is a comparison of the human β -TGF amino acid sequence and porcine inhibin β_A and β_B amino acid sequences. The sequences were aligned around the cysteine residues. Identical residues are boxed, while conservative changes are designated by an asterisk.

Fig. 4B compares the α -subunit sequence with the β_A -inhibin sequence.

Fig. 5 depicts the construction of a representative recombinant expression plasmid for porcine inhibin.

Fig. 6 shows the nucleotide sequence and deduced amino acid sequence of the human α -inhibin cDNA. The 335 amino acid pro-or inhibin sequence is numbered from the hypothesized signal cleavage site. Sixteen amino acids of the signal sequence are numbered -1 through -16. Homology with the porcine sequence predicts a further 12 amino acid residues in the signal sequence. In this and other figures, putative dibasic processing sites are shown by the open bars, glycosylation sites indicated by cross-hatched bars, and amino terminal mature chain processing sites are depicted as black bars. The poly(A) additional signal sequence is underlined. Cysteine residues are shaded.

Fig. 7 is a comparison of the human and porcine α -inhibin protein sequences. Spaces are introduced to maximize the homology; positions of non-identity are indicated by stars. Numbering is as for the porcine sequence, which is one amino acid shorter than the human.

Fig. 8 shows that the nucleotide and deduced amino acid sequence of the human β_A inhibin signal sequence (residues -28 through -1) is 28 amino acids with the precursor being 378 amino acids in length. The basic processing site is indicated by a black bar, and a potential glycosylation site in the precursor is indicated by a cross-hatched

bar above the sequence. Cysteine residues are shaded.

Fig. 9 illustrates the nucleotide and deduced amino acid sequence of human β_B inhibin cDNA. The sequence commences at a cysteine residue (position 7), which lines up with the cysteine present at residue 7 in the β_A sequence (see Fig. 8). The processing site for the mature β_B inhibin is shown as a black bar and a potential glycosylation site as a cross-hatched bar. Cysteine residues are shaded.

DETAILED DESCRIPTION

[0020] The polypeptides of this invention are the α and β chains of inhibin, as well as their multimer forms (activin and inhibin), their prepro forms and their prodomains, together with glycosylation and/or amino acid sequence variants of each chain or form thereof. Inhibin (including alleles) from human or animal sources inhibits the basal release of FSH but not of LH from anterior pituitary cells while activin does the opposite (hereinafter referred to as "hormonally active" activin or inhibin).

[0021] Generally, amino acid sequence variants will be substantially homologous with the relevant portion of the porcine or human α or β chain sequences set forth in Figs. 1B, 2B, 6, 8 and 9. Substantially homologous means that greater than about 70% of the primary amino acid sequence of the candidate polypeptide corresponds to the sequence of the porcine or human chain when aligned in order to maximize the number of amino acid residue matches between the two proteins. Alignment to maximize matches of residue includes shifting the amino and/or carboxyl terminus, introducing gaps as required and/or deleting residues present as inserts in the candidate. For example, see Figs. 2B and 7 where the β_A and β_B subunits or human and porcine α -inhibin sequences are aligned for maximum homology. Typically, amino acid sequences variants will be greater than about 90% homologous with the corresponding native sequences shown in Figs. 1 B, 2B, 6, 8 and 9.

[0022] Variants that are not hormonally-active fall within the scope of this invention, and include polypeptides that may or may not be substantially homologous with either a mature inhibin chain or prodomain sequence, but which are immunologically cross-reactive with antibodies raised against the native counterpart.

[0023] Hormonally inactive variants are produced by the recombinant or organic synthetic preparation of fragments, in particular the isolated β chains of inhibin, or by introducing amino acid sequence variations so that the molecules no longer demonstrate hormonal activity as defined above.

[0024] Immunological cross-reactivity means that the candidate polypeptide is capable of competitively inhibiting the binding of the hormonally-active analogue to polyclonal antisera raised against the hormonally-active analogue. Such antisera are prepared in conventional fashion by injecting goats or rabbits S.C. with the hormonally-active analogue or derivative in complete Freund's adjuvant, followed by booster intraperitoneal or S.C. injections in incomplete Freund's.

[0025] Variants that are not hormonally active but which are capable of cross-reacting with antisera to hormonally-active inhibin, activin, or prodomains are useful (a) as reagents in diagnostic assays for the native analogues or their antibodies, (b) when insolubilized in accord with known methods, as an agent for purifying anti-native analogue antibodies from antisera, and (c) as an immunogen for raising antibodies to hormonally-active analogues.

[0026] This invention includes the pro and/or prepro sequences of the inhibin α or β chain precursors, or their immunologically or biologically active fragments, substantially free of the corresponding mature inhibin chains. These sequences for porcine and human inhibin are shown in Figs. 1B, 2B, 6, 8 and 9. The prepro sequence for the porcine α subunit precursor is the polypeptide comprised by residues 1 to about 230, while the β_A subunit pro sequence is comprised by residues 1 to about 308. These sequences shall be referred to herein as encompassing prodomain sequences.

[0027] The α and β subunit prodomain sequences are comprised of several domains bounded by proteolysis sites, any one of which is synthesized herein separately or in combination with other domains. The principal porcine β_A domains fall within residues 1 to about 70 (domain I), about 70 to about 110 (domain II), about 110 to about 180 (domain III), about 180 to about 260 (domain IV), and about 270 to about 309 (domain V). In particular, the porcine β_A domains are

GHSAAPDCPSCALATLFPKDVFNQPEMVEAV,
HILNMLHLKKRPDVTQFVPKAAALLNAI, LHVGVGENGYVELEDDIG,
AEMNELMEQTSEIITFAEAGRARKTLRFEISKEGSDLSVVERAEIWLFKVVPKANRTRTKV
SIRLFQQQ, PQGSADAGEEAEDVGFPEEKSEVLISEKVDA,
STWHIFFVSSSIQRLLDQGSALDIRTACEQCHETGASLVLLG, and
GHSAAPDCPSCALATLFPKDVFNQPEMVEAVKKHILNMLHLKKRPDVTQFVPKAAALLNAI.

[0028] The porcine β_B domains comprise RAAHILLHAVRVSGWLNL as well as homologous β domains having the same sequences. The porcine α domains comprise

GPELDRELVLAKVRALFLDALGPPAVTGEGDPGV and
 GSEPEEEDVSQAILFPATGARCGAEPAAGELAREAEGLFTYVGRPSQHTHSRQVISAQLWFHTGL
 DRQGMAAAANS SGPILLDLALSSRGFVAVPMSLGQAPPRWAVLHLAASALPLLTHFVLVLLLRCPIC
 SCSARPEATPFLVAHTRARPPSGGERA.

[0029] A typical combination domain polypeptide would be β_A domain II linked at its C-terminus to the NH_2 -terminus of β_A domain III. In addition, these domains are fused together by the proteolysis sites found in the sequences shown in Figs. 1B or 2B, by 1 to 4 residue polypeptides that are resistant to hydrolysis (for example, glutamyl or histidyl residues), or are directly fused, whereby, in all three instances, combination domain polypeptides are produced.

[0030] Principal human α chain prodomains are approximately residues 30-199 and 1 to 29, human β_A prodomains are approximately residues 1-30, 32-40, 43-59, 62-80, 83-185 and 186-230 while human β_B prodomains are approximately residues 1-13, 15-30, 32-59, 62-145, 148-195 and 198-241 (referring to the numbering system adopted in Figs. 6, 8 and 9, respectively). Combination prodomain polypeptides are within the scope hereof, for example, the β_A prodomain at about 43-80, and β_B prodomains at about 1-30 and about 32-145. The preferred human α , β_A and β_B chain prodomains are about residues 1-29, about 43-80 and about 1-30, respectively.

[0031] The intact isolated prepro or prodomain β_A , β_B or α sequences are best synthesized in recombinant-cell culture. The individual subcomponent domains are synthesized by routine methods of organic chemistry or by recombinant cell culture. They then are labelled with a radioisotope or other detectable group such as an enzyme or fluorophore in accord with known methods and used in standard competitive immunoassays to detect the levels of prepro or pro forms of inhibin, including individual domains, in transformants with DNA encoding such forms or their precursors. This assay is useful in determining whether proteolytic hydrolysis of proinhibin is occurring in the host transformants or their culture media. The assay also is useful in determining whether a rate limiting step in recombinant synthesis is translation of mRNA into the prepro forms or processing of the prepro forms into mature inhibin. For example, high levels of prepro or pro inhibin in cell lysates, but relatively low levels of secreted mature inhibin, would suggest that the host cell is adequately transcribing and translating the inhibin DNA, but is not processing the precursors at an adequate rate. Thus, in this case one would select an alternate host cell rather than concentrating on improving the transcription or translation efficiency of the transforming plasmid, e.g., by selecting an alternate promoter. The prodomain sequences also are believed to be involved in coordinate modulation of animal physiology in reproductive cycles and fertility.

[0032] Amino acid sequence variants are any one of 1) hormonally-active, or 2) cross reactive with antibodies raised against mature inhibin or prodomain α or β chain sequences, but are characterized by a primary amino acid sequence that departs from the sequence of natural inhibins or prodomain sequences. These derivatives ordinarily are prepared by introducing insertions, deletions or substitutions of nucleotides into the DNA encoding the target DNA to be modified in order to encode the variant, and thereafter expressing the DNA in recombinant cell culture. Polypeptides having up to about 100-150 residues also are conveniently prepared by *in vitro* synthesis. Such variants are characterized by the predetermined nature of the variation, a feature that sets them apart from naturally occurring allelic or interspecies variation. The variants may exhibit the same qualitative biological activity as the naturally-occurring analogue or may act antagonistically towards such analogues.

[0033] While the site for introducing a sequence variation is predetermined, it is unnecessary that the mutation *per se* be predetermined. For example, in order to optimize the performance of mutation at a given site, random mutagenesis may be conducted at the target codon or region and the expressed inhibin mutants screened for the optimal combination of desired activity. Techniques for making substitution mutations at predetermined sites in DNA having a known sequence is well known, for example M13 primer mutagenesis.

[0034] Mutagenesis is conducted by making amino acid insertions, usually on the order of about from 1 to 10 amino acid residues, or deletions of about from 1 to 30 residues. Deletions or insertions preferably are made in adjacent pairs, i.e. a deletion of 2 residues or insertion of 2 residues. Substitutions, deletions, insertions or any subcombination may be combined to arrive at a final construct. Insertions include amino or carboxyl-terminal fusions, e.g. a hydrophobic extension added to the carboxyl terminus. Preferably, however, only substitution mutagenesis is conducted. Obviously, the mutations in the encoding DNA must not place the sequence out of reading frame and preferably will not create complementary regions that could produce secondary mRNA structure.

[0035] Not all mutations in the DNA which encode the polypeptides herein will be expressed in the final secreted product. For example, a major class of DNA substitution mutations are those in which a different secretory leader or

signal has been substituted for the native porcine or human α or β chain secretory leader, either by deletions within the leader sequence or by substitutions, wherein most or all of the native leader is exchanged for a leader more likely to be recognized by the intended host. For example, in constructing a procaryotic expression vector the porcine or human α or β chain secretory leader is deleted in favor of the bacterial alkaline phosphatase or heat stable enterotoxin II leaders, and for yeast the leader is substituted in favor of the yeast invertase, alpha factor or acid phosphatase leaders. However, the porcine and human secretory leaders are recognized by many heterologous higher eukaryotic cells. When the secretory leader is "recognized" by the host, the host signal peptidase is capable of cleaving a fusion of the leader polypeptide fused at its C-terminus to the mature inhibin or prodomain such that mature inhibin or prodomain polypeptide is secreted.

[0036] Another major class of DNA mutants that are not expressed in final form as amino acid sequence variations are nucleotide substitutions made in the DNA to enhance expression, primarily to avoid 5' stem and loop structures in the transcribed mRNA (see de Boer *et al.*, EP 75,444A) or to provide codons that are more readily transcribed by the selected host, e.g. the well-known preference codons for *E. coli* or yeast expression. These substitutions may or may not encode substituted amino acid residues, but preferably do not.

[0037] Insertional and deletional amino acid sequence variants are proteins in which one or more amino acid residues are introduced into or removed from a predetermined site in the target inhibin, activin, prodomain or proform of inhibin or activin. Most commonly, insertional variants are fusions of heterologous proteins or polypeptides to the amino or carboxyl terminus of the α or β chains, the prodomains or other inhibin derivatives. Immunogenic derivatives are made by fusing an immunogenic polypeptide to the target sequence, e.g. a prodomain polypeptide, by synthesis *in vitro* or by recombinant cell culture transformed with DNA encoding the fusion. Such immunogenic polypeptides preferably are bacterial polypeptides such as trpLE, beta-galactosidase and the like, together with their immunogenic fragments. Other insertions entail inserting heterologous eukaryotic (e.g. the herpes virus gD signal) or microbial secretion signal or protease processing sequences upstream from the NH_2 -terminus of the protein to be secreted. Deletions of cysteine or other labile residues also may be desirable, for example in increasing the oxidative stability of the α or β chain. Deletion derivatives will produce α or β chain fragments. Such fragments, when biologically or immunologically active, are within the scope herein. For instance, a fragment comprising β_B or β_A residues about from 11 to 45 (numbered from mature Gly₁) is to be included within the scope herein.

[0038] Immunogenic conjugates of prodomain polypeptides, inhibin and activin are readily synthesized in recombinant cell culture as fusions with immunogenic polypeptides, e.g. beta-lactamase or viral antigens such as herpes gD protein, or by preparation of the polypeptides in unfused form (by recombinant or *in vitro* synthetic methods) followed by covalent cross-linking to an immunogenic polypeptide such as keyhole limpet hemocyanin or STI using a divalent cross-linking agent. The immunogenic polypeptides are formulated with a vaccine adjuvant, e.g. alum or Freund's. Methods for preparing proteins in adjuvants and for cross-linking are well-known per se and would be employed by one skilled in the art, as are methods for vaccinating animals. The immunogenic conjugates are useful in preparing antibodies to the prodomain region for use in monitoring inhibin manufacture or for *in vivo* vaccination with the objective of raising antibodies capable of modulating animal physiology in reproductive cycles and fertility. Typically, the prodomain or its immunogen is administered in varied doses to fertile laboratory animals or swine and the reproductive cycles and fertility of the animals monitored, together with assays of serum levels of anti-immunogen or prodomain by routine competitive or sandwich immunoassay.

[0039] Substitution derivatives are produced by mutating the DNA in a target codon, so that thereafter a different amino acid is encoded by the codon, with no concomitant change in the number of residues present in the molecule expressed from the mutated DNA. Substitutions or deletions are useful for example in increasing the stability of the proteins herein by eliminating proteolysis sites, wherein residues are substituted within or adjacent to the sites or are deleted from the sites, or by introducing additional disulfide bonds through the substitution of cysteine for other residues. Substitutions are useful for facilitating the synthesis or recovery of mature or prodomain α or β chains. For example, methionine residues within the mature inhibin sequences are substituted or deleted, prepro sequences deleted, methionine inserted at the -1 site immediately NH_2 terminal to the mature NH_2 terminal residue and another sequence inserted N-terminal to the exogenous methionine. The inhibin derivative in this case is expressed as a fusion having an intermediate methionyl residue, which in turn is cleaved at this residue by cyanogen bromide in accordance with known practice. The mature inhibin derivative released from the fusion is recovered.

[0040] Exemplary porcine inhibin derivatives are [Asn₂₆₆->Gln]Inh α (to remove the putative glycosylation site), [Cys₃₂₅ or Cys₃₂₄-> Δ]Inh α , [Cys₃₆₁ or Cys₃₆₃-> Δ]Inh α , [Lys₃₂₁ or Lys₃₂₂-> Δ]Inh β_A or [Lys₃₂₂->His or Ser]Inh β_A (to inactivate a potential proteolysis site), [Lys₃₁₅->Arg; Val₃₁₆->Thr] Inh β_A (to create a β_A/β_B hybrid), [Cys₃₈₈ or Cys₃₉₀-> Δ]Inh β_A , [Lys₄₁₁->Gln]Inh β_A , [Arg₃₁₅->Lys, Val₃₁₆->Thr]Inh β_B (to create a β_B/β_A hybrid), [Cys₃₁₉ or Cys₃₂₀-> Δ]Inh β_B [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂-> Pro Phe Gly]Inh β_B , and [Arg₃₉₅->Gln]Inh β_B , wherein Inh is an abbreviation for inhibin and the residue members for Inh β_B are those used for the corresponding Inh β_A residue (see Fig. 2B).

[0041] The Inh β_A amino acid positions which are principal candidates for mutational substitution or deletion (or adjacent to which residues may be inserted) include residues 293-297, 364-376 and 387-398 (Fig. 8). Preferably, the

proline, cysteine and glycine residues within these sequences are not modified. Candidates having greater potency than inhibin or activin, or which serve as inhibin or activin antagonists, are identified by a screening assay wherein the candidate is diluted into solutions containing constant amounts of inhibin or activin and the compositions assayed in the rat pituitary cell assay. Candidates which neither antagonize or agonize inhibin or activin are screened for utility in immunoassays for inhibin or activin by measuring competitive immunodisplacement of labelled inhibin or activin of the native hormones from polyclonal antibody directed against the native hormones. Exemplary contemplated sequence variants of $\text{Inh}\beta_A$ include $\text{Phe}_{302}\rightarrow\text{Ile}$ or Leu ; $\text{Gln}_{297}\rightarrow\text{Asp}$ or Lys ; $\text{Trp}_{307}\rightarrow\text{Tyr}$ or Phe ; $\text{Trp}_{310}\rightarrow\text{Tyr}$ or Phe ; $\text{Ile}_{311}\rightarrow\text{Phe}$ or Val ; $\text{Tyr}_{317}\rightarrow\text{Trp}$ or Thr ; $\text{His}_{318}\rightarrow\text{Lys}$; $\text{Ala}_{319}\rightarrow\text{Ser}$; $\text{Asn}_{320}\rightarrow\text{Gln}$, Tyr or His ; $\text{Tyr}_{321}\rightarrow\text{Thr}$ or Asp ; $\text{Phe}_{340}\rightarrow\text{Tyr}$ (a $\text{TGF-}\beta/\beta_A$ intrachain hybrid); $\text{His}_{353}\rightarrow\text{Asp}$; $\text{His}_{353}\rightarrow\text{Lys}$ (a β_A/β_B hybrid); $\text{Phe}_{356}\rightarrow\text{Tyr}$; $\text{Val}_{364}\rightarrow\text{Phe}$; $\text{Val}_{364}\rightarrow\text{Leu}$; $\text{Tyr}_{375}\rightarrow\text{Thr}$; $\text{Tyr}_{376}\rightarrow\text{Trp}$; $\text{Asn}_{389}\rightarrow\text{Gln}$, His or Lys ; $\text{Ile}_{391}\rightarrow\text{Leu}$ or Thr ; $\text{Met}_{390}\rightarrow\text{Leu}$ or Ser ; $\text{Val}_{392}\rightarrow\text{Phe}$, Glu , Thr or Ile . Comparable modifications are made in the human β_B chain. For example, $\text{Inh}\beta_A$ contains a phenylalanyl residue at position 302, and $\text{Inh}\beta_B$ also contains a phenylalanyl residue at a homologous position (264, Fig. 9) when aligned in the same fashion as is shown for porcine β_B in Fig. 4A. Thus, since the Phe_{302} residue of β_A is described above as substituted by isoleucine or leucine, the Phe_{264} of β_B is substituted with the same residues.

[0042] A factor in establishing the identity of a polypeptide as inhibin, activin or an inhibin variant is the ability of antisera which are capable of substantially neutralizing the hormonal activity of mature inhibin or activin to also substantially neutralize the hormonal activity of the polypeptide in question. However it will be recognized that immunological identity and hormonal activity are not necessarily coextensive. For example, a neutralizing antibody for inhibin may not bind a candidate protein because the neutralizing antibody happens to not be directed to specifically bind a site on inhibin that is critical to its activity. Instead, the antibody may bind an innocuous region and exert its neutralizing effect by steric hinderance. Therefore a candidate protein mutated in this innocuous region might no longer bind the neutralizing antibody, but it would nonetheless be inhibin in terms of substantial homology and biological activity.

[0043] It is important to observe that characteristics such as molecular weight, isoelectric point and the like for a native or wild type mature inhibin or activin obtained from follicular fluid or other tissue sources are descriptive only for the native form. Variants contemplated by the foregoing definition will include other polypeptides which will not exhibit all of the characteristics of native analogue. For example, inhibin derivatives like the insertion mutants, deletion mutants, or fusion proteins described above will bring inhibin outside of the molecular weight established for the corresponding native inhibin because fusion proteins with mature inhibin or proinhibin itself as well as insertion mutants will have a greater molecular weight than native, mature inhibin. On the other hand deletion mutants of native, mature inhibin will have a lower molecular weight. Finally, post-translational processing of preproinhibin chains in heterologous cell lines may not be accomplished with the fidelity exercised by the homologous host cell, thereby resulting in some variation in the amino termini of the α and/or β chains. This variation may be encountered as residual prosequence remaining with the mature protein, or the loss of several mature residues that are cleaved off with the prosequence. The same is true with processing of the preprotein in heterologous recombinant cells.

[0044] Covalent modifications of inhibin, activin or prodomains are included within the scope hereof and include covalent or aggregative conjugates with other chemical moieties. Covalent derivatives are prepared by linkage of functionalities to groups which are found in the inhibin amino acid side chains or at the N- or C-termini, by means known in the art. For example, these derivatives will include: aliphatic esters or amides of the carboxyl terminus or residues containing carboxyl side chains, e.g., aspartyl residues; O-acyl derivatives of hydroxyl group-containing residues such as seryl or alanyl; and N-acyl derivatives of the amino terminal amino acid or amino-group containing residues, e.g. lysine or arginine. The acyl group is selected from the group of alkyl-moieties (including C3 to C10 normal alkyl), thereby forming alkanoyl species, and carbocyclic or heterocyclic compounds, thereby forming aroyl species. The reactive groups preferably are difunctional compounds known per se for use in cross-linking proteins to insoluble matrices through reactive side groups, e.g. m-Maleimidobenzoyl-N-hydroxy succinimide ester. Preferred derivatization sites are at histidine residues.

[0045] Covalent or aggregative derivatives of mature inhibin, activin or prodomain sequences are useful as reagents in immunoassay or for affinity purification procedures. For example, inhibin or prodomain is insolubilized by covalent bonding to cyanogen bromide-activated Sepharose® by methods known per se or adsorbed to polyolefin surfaces (with or without glutaraldehyde cross-linking) for use in the assay or purification of anti-inhibin or anti-prodomain antibodies or cell surface receptors. Inhibin or a prodomain sequence also is labelled with a detectable group, e.g., radiiodinated by the chloramine T procedure, covalently bound to rare earth chelates or conjugated to another fluorescent moiety for use in diagnostic assays, especially for diagnosis of inhibin or prodomain levels in biological samples by competitive-type immunoassays.

[0046] DNA which encodes the complete α and β chains of inhibin/activin is obtained by chemical synthesis, by screening reverse transcripts of mRNA from ovary, or by screening genomic libraries from any cell. It may be more efficient to simply synthesize portions of the DNA desired since screening is required to identify DNA to cDNA or genomic libraries that encode the α and β chains. Synthesis also is advantageous because unique restriction sites can be introduced at the time of preparing the DNA, thereby facilitating the use of the gene in vectors containing restriction

sites otherwise not present in the native sequence, and steps can be taken to enhance translational efficiency as discussed above, without the need to further modify the DNA as by mutagenesis or the like. cDNA encoding the α or β chains is free of untranslated intervening sequences (introns) as well as free of flanking DNA encoding other proteins homologous to their source.

[0047] DNA encoding the α and β chains is obtained from other sources than porcine and human by (a) obtaining a cDNA library from the ovary of the target animal, (b) conducting Southern analysis with labelled DNA encoding porcine or human α and β chains or fragments thereof (generally, greater than 100 bp) in order to detect clones in the cDNA library that contain homologous sequences, (c) analyzing the clones by restricting enzyme analysis and nucleic acid sequencing so as to identify full-length clones and, if full length clones are not present in the library, recovering appropriate fragments from the various clones and ligating them at restriction sites common to the clones to assemble a clone encoding the full-length molecule. As shown *infra*, any sequences missing from the library can be obtained by the 3' extension on ovarian mRNA of synthetic oligodeoxynucleotides complementary to cDNA identified by screening the library, or homologous sequences are supplied from known animal cDNAs. This is particularly useful in constructing pre or prepro inhibin sequences to facilitate processing of preproinhibin to mature inhibin from the desired species.

[0048] Porcine and human ovarian cDNA libraries initially were probed for DNA encoding inhibin sequences using labelled oligonucleotides whose sequence was based on the partial amino acid sequence determined from analysis of purified porcine inhibin or, in the case of human cDNA, porcine cDNA probes. However, once having described cDNA encoding human and porcine inhibin and prodomains, one skilled in the art would realize that precisely hybridizing probes can be prepared from the described sequences in order to readily obtain the remainder of the desired human or porcine gene.

[0049] Nucleotide sequence analyses of identified porcine and human cDNA clones revealed the structures of the biosynthetic precursors of both forms of inhibin. Interestingly, the two inhibin chains are not derived from a single processed precursor. Instead, the two chains are translated from separate mRNAs and then assembled into the disulfide crosslinked two-chain molecule.

[0050] Figs. 1B and 2B and 6, 8 and 9 depict the DNA encoding the polypeptide chains constituting porcine and human preproinhibin and preproactivin. Obviously, degenerate codons may be substituted for those disclosed in these figures where the same amino acid is encoded. The DNA of Figs. 1B, 2B, 6, 8 and 9 is mutated in order to encode the amino acid variants of the α and β chains described above. In particular, the prepro sequences are deleted and a start codon inserted immediately 5' to the mature chain in question so that the chain is expressed directly in recombinant culture. The DNA also is labelled, e.g. with radioactive phosphorous, and used to screen ovarian cDNA libraries from other species to identify α or β chain encoding DNA from such other species as is generally described above.

[0051] Covalent labelling of this DNA is accomplished with a detectable substance such as fluorescent group, a radioactive atom or a chemiluminescent group by methods known *per se*. The labelled DNA is then used in conventional hybridization assays. Such assays are employed in identifying vectors and transformants as described in examples *infra*, or for *in vitro* diagnosis such as detection of mRNA in tissues.

[0052] Lengthy sequences desirably are synthesized in host cells transformed with vectors containing DNA encoding them, e.g. inhibin or prodomain sequence. Vectors are used to amplify the DNA which encodes the chains, either in order to prepare quantities of DNA for further processing (cloning vectors) or for expression of the chains (expression vectors). An expression vector is a replicable DNA construct in which a DNA sequence encoding an α or β chain is operably linked to suitable control sequences capable of effecting their expression in a suitable host. Cloning vectors need not contain expression control sequences. Such control sequences include a transcriptional promoter, an optional operator sequence to control transcription, a sequence encoding suitable mRNA ribosomal binding sites (for prokaryotic expression), and sequences which control termination of transcription and translation. The vector should include a selection gene to facilitate the stable expression of the desired polypeptide and/or to identify transformants. However, the selection gene for maintaining α and/or β chain expression can be supplied by a separate vector in cotransformation systems using eukaryotic host cells.

[0053] Vectors comprise plasmids, viruses (including phage), and integratable DNA fragments i.e., fragments that are integratable into the host genome by recombination. The vectors described herein for use in eukaryotic cell expression of inhibin α and/or β chains contain plasmid sequences for cloning in microbes, where the plasmid replicates autonomously from the host genome, but the DNA is believed to integrate into the eukaryotic host cell genome upon transformation. Similarly, bacillus vectors that genomically integrate by homologous recombination in bacillus also are useful. However, all other forms of vectors which serve an equivalent function and which are, or become, known in the art are suitable for use herein.

[0054] Suitable vectors generally will contain replicon (origins of replication, for use in non-integrative vectors) and control sequences which are derived from species compatible with the intended expression host. Transformed host cells are cells which have been transformed or transfected with vectors containing inhibin α and/or β chain encoding DNA. Transformed host cells contain cloned DNA and, when transformed with an expression vector, also express the α and/or β chains. The expressed polypeptides will be deposited intracellularly or secreted into either the periplasmic

space or the culture supernatant, depending upon the host cell selected and the presence of suitable processing signals in the expressed protein, e.g. homologous or heterologous signal sequences.

[0055] DNA regions are operably linked when they are functionally related to each other. For example, DNA for a presequence or secretory leader is operably linked to DNA for a polypeptide if it is expressed as a preprotein which participates in the secretion of the polypeptide; a promoter is operably linked to a coding sequence if it controls the transcription of the sequence; or a ribosome binding site is operably linked to a coding sequence if it is positioned so as to permit translation. Generally, operably linked means that the DNA sequences being linked are contiguous and, in the case of secretory leaders, contiguous and in reading phase.

[0056] Suitable host cells are prokaryotes, yeast or higher eukaryotic cells. Prokaryotes include gram negative or gram positive organisms, for example *E. coli* or *Bacilli*. Higher eukaryotic cells include established cell lines of mammalian origin as described below. A preferred host cell is *E. coli* 294 (ATCC 31,446) although other prokaryotes such as *E. coli* B, *E. coli* X1776 (ATCC 31 537), *E. coli* W3110 (ATCC 27 325), *Pseudomonas* species, or *Serratia Marcesans* are suitable.

[0057] Expression vectors for host cells ordinarily include an origin of replication (where extrachromosomal amplification is desired, as in cloning, the origin will be a bacterial origin), a promoter located upstream from the inhibin coding sequences, together with a ribosome binding site (the ribosome binding or Shine-Dalgarno sequence is only needed for prokaryotic expression), RNA splice site (if the inhibin DNA contains genomic DNA containing one or more introns), a polyadenylation site, and a transcriptional termination sequence. As noted, the skilled artisan will appreciate that certain of these sequences are not required for expression in certain hosts. An expression vector for use with microbes need only contain an origin of replication recognized by the intended host, a promoter which will function in the host and a phenotypic selection gene, for example, a gene encoding proteins conferring antibiotic resistance or supplying an auxotrophic requirement. Inhibin DNA is typically cloned in *E. coli* using pBR322, a plasmid derived from an *E. coli* species (Bolivar, *et al.*, 1977 "Gene" 2: 95). pBR322 contains genes for ampicillin and tetracycline resistance and thus provides easy means for identifying transformed cells.

[0058] Expression vectors, unlike cloning vectors, must contain a promoter which is recognized by the host organism. This is generally a promoter homologous to the intended host. Promoters most commonly used in recombinant DNA construction include the β -lactamase (penicillinase) and lactose promoter systems (Chang *et al.*, 1978, "Nature", 275: 615; and Goeddel *et al.*, 1979, "Nature" 281: 544), a tryptophan (*trp*) promoter system (Goeddel *et al.*, 1980, "Nucleic Acids Res." 8: 4057 and EPO Appl. Publ. No. 36,776) and the *tac* promoter [H. De Boer *et al.*, 1983, "Proc. Nat'l. Acad. Sci. U.S.A." 80: 21-25]. While these are the most commonly used, other known microbial promoters are suitable. Details concerning their nucleotide sequences have been published, enabling a skilled worker operably to ligate them to DNA encoding inhibin in plasmid vectors (Siebenlist *et al.*, 1980, "Cell" 20: 269) and the DNA encoding inhibin or its derivative. Promoters for use in prokaryotic expression systems also will contain a Shine-Dalgarno (S.D.) sequence operably linked to the DNA encoding the inhibin, i.e., the S.D. sequence is positioned so as to facilitate translation. Generally, this means that the promoter and S.D. sequences located upstream from the second codon of a bacterial structural gene are substituted for the sequences of prepro inhibin located 5' to the mature α and/or β chains.

[0059] In addition to prokaryotes, eukaryotic microbes such as yeast cultures are transformed with inhibin-encoding vectors. *Saccharomyces cerevisiae*, or common baker's yeast, is the most commonly used among lower eukaryotic host microorganisms. However, a number of other strains are commonly available and useful herein. Yeast vectors generally will contain an origin of replication from the 2 micron yeast plasmid or an autonomously replicating sequence (ARS), a promoter, DNA encoding the α and/or β chain sequences for polyadenylation and transcription termination, and a selection gene. A suitable plasmid for expression in yeast is YRp7, (Stinchcomb *et al.*, 1979, "Nature", 282: 39; Kingsman *et al.*, 1979, "Gene", 7: 141; Tschemper *et al.*, 1980, "Gene", 10:157). This plasmid already contains the *trp1* gene which provides a selection marker for a mutant strain of yeast lacking the ability to grow in tryptophan, for example ATCC No. 44076 or PEP4-1 (Jones, 1977, "Genetics", 85: 12). The presence of the *trp1* lesion in the yeast host cell genome then provides an effective environment for detecting transformation by growth in the absence of tryptophan.

[0060] Suitable promoting sequences in yeast vectors include the promoters for metallothionein, 3-phosphoglycerate kinase (Hitzeman *et al.*, 1980, "J. Biol. Chem.", 255: 2073) or other glycolytic enzymes (Hess *et al.*, 1968, "J. Adv. Enzyme Reg.", 7: 149; and Holland *et al.*, 1978, "Biochemistry", 17, 4900), such as enolase, glyceraldehyde-3-phosphate dehydrogenase, hexokinase, pyruvate decarboxylate, phosphofructokinase, glucose-6-phosphate isomerase, 3-phosphoglycerate mutase, pyruvate kinase, triosephosphate isomerase, phosphoglucose isomerase, and glucokinase. Suitable vectors and promoters for use in yeast expression are further described in R. Hitzeman *et al.*, EP 73,657A.

[0061] Other yeast promoters, which have the additional advantage of transcription controlled by growth conditions, are the promoter regions for alcohol dehydrogenase 2, isocytochrome C, acid phosphatase, degradative enzymes associated with nitrogen metabolism, and the aforementioned metallothionein and glyceraldehyde-3-phosphate dehydrogenase, as well as enzymes responsible for maltose and galactose utilization. In constructing suitable expression plasmids, the termination sequences associated with these genes are also ligated into the expression vector 3' of the

inhibin or derivative coding sequences to provide termination and polyadenylation of the mRNA.

[0062] Cultures of cells derived from multicellular organisms are the preferred host cells herein because it is believed that expression of hormonally active inhibin or activin will only occur in such cells, with microbial expression resulting at most only in immunological cross-reactivity. In principle, any higher eukaryotic cell culture is workable, whether from vertebrate or invertebrate culture. Propagation of vertebrate cells in culture *per se* has become a routine procedure in recent years [Tissue Culture, Academic Press, Kruse and Patterson, editors (1973)].

[0063] Suitable host cells for expressing α or β chains in higher eukaryotes include: monkey kidney CVI line transformed by SV40 (COS-7, ATCC CRL 1651); baby hamster kidney cells (BHK, ATCC CRL 10); chinese hamster ovary-cells-DHFR (described by Urlaub and Chasin, PNAS (USA) 77: 4216, [1980]); mouse sertoli cells (TM4, Mather, J.P., Biol. Reprod. 23: 243-251 [1980]); monkey kidney cells (CVI ATCC CCL 70); african green monkey kidney cells (VERO-76, ATCC CRL-1587); human cervical carcinoma cells (HELA, ATCC CCL 2); canine kidney cells (MDCK, ATCC CCL 34); buffalo rat liver cells (BRL 3A, ATCC CRL 1442); human lung cells (W138, ATCC CCL 75); human liver cells (Hep G2, HB 8065); mouse mammary tumor (MMT 060652, ATCC CCL 51); rat hepatoma cells (HTC, M1, 54, Baumann, M., *et al.*, J. Cell Biol. 85: 1-8 [1980]) and TRI cells (Mather, J.P. *et al.*, Annals N.Y. Acad. Sci. 383: 44-68 [1982]).

[0064] The transcriptional and translation control sequences in vertebrate cell expression vectors preferably are provided from viral sources. For example, commonly used promoters are derived from polyoma, Adenovirus 2, and most preferably Simian Virus 40 (SV40). The early and late promoters of SV40 are particularly useful because both are obtained easily from the virus as a fragment which also contains the SV40 viral origin of replication (Fiers *et al.*, 1978, "Nature", 273: 113). Smaller or larger SV40 fragments may also be used, provided the approximately 250 bp sequence extending from the Hind III site toward the Bgl I site located in the viral origin of the replication is included. Further, it is also possible to utilize the genomic promoters, control and/or signal sequences normally associated with the α or β -chains, provided each control sequences are compatible with and recognized by the host cell.

[0065] An origin of replication may be provided either by construction of the vector to include an exogenous origin, such as may be obtained from SV40 or other viral (e.g. Polyoma, Adenovirus, VSV, or BFV) source, or may be provided by the host cell chromosomal replication mechanism. If the vector is integrated into the host cell chromosome, the latter is often sufficient.

[0066] Rather than using vectors which contain viral origins of replication, mammalian cells are cotransformed with DNA encoding a selectable marker and DNA encoding the α and/or β chains. An example of a suitable selectable marker is dihydrofolate reductase (DHFR) or thymidine kinase. Such markers are proteins, generally enzymes that enable the identification of transformant cells, i.e., cells which had been competent to take up exogenous DNA. Generally, identification is by survival of transformants in culture medium that is toxic to untransformed cells or from which the cells cannot obtain a critical nutrient without having taken up the marker protein.

[0067] In selecting a preferred host mammalian cell for transfection by vectors which comprise DNA sequences encoding both inhibin and DHFR, it is appropriate to select the host according to the type of DHFR protein employed. If wild type DHFR protein is employed, it is preferable to select a host cell which is deficient in DHFR thus permitting the use of the DHFR coding sequence as marker for successful transfection in selective medium which lacks hypoxanthine, glycine, and thymidine (hgt). An appropriate host cell in this case is the Chinese hamster ovary (CHO) cell line deficient in DHFR activity, prepared and propagated as described by Urlaub and Chasin, 1980, "Proc., Nat'l. Acad. Sci." (USA) 77: 4216.

[0068] On the other hand, if DNA encoding DHFR protein with low binding affinity for methotrexate (MTX) is used as the controlling sequence, it is not necessary to use DHFR resistant cells. Because the mutant DHFR is resistant to MTX, MTX containing media can be used as a means of selection provided that the host cells are themselves MTX sensitive. Most eukaryotic cells which are capable of absorbing MTX appear to be methotrexate sensitive. One such useful cell line is a CHO line, CHO-K1 (ATCC No. CCL 61). Preferably, transformants are first selected for neomycin resistance (the transfection is conducted together with DNA encoding the neomycin resistance gene), followed by MTX amplification of the α and/or β chain expression as the case may be. See Kim *et al.*, "Cell" 42: 129-138 (1985) and EP 160,457A.

[0069] Other methods suitable for adaptation to the synthesis of α and/or β chains in recombinant vertebrate cell culture are described in M-J. Gething *et al.*, "Nature" 293: 620-625 (1981); N. Mantei *et al.*, "Nature" 281: 40-46; and A. Levinson *et al.*, EP 117,060A and 117,058A.

[0070] The inhibin α chain is expressed in recombinant cell culture with or without either of the β -chain molecules. Similarly, host cells are transformed with DNA encoding either or both of the mature β -chains. Based on analogy to TGF- β , the mature β -chains are capable of forming homodimers or β_A/β_B heterodimers upon expression in recombinant culture. These structures are not inhibin and will be referred to herein as β -chain dimers or activin. These are useful in the preparation of active inhibin, serving as sources of the β -chain, or are used as gel electrophoresis standards to detect the diversion into β -chain dimers of β -chains synthesized in α and β chain cotransformants. As will be seen in Example 4, this is not a hypothetical problem. Of course, the dimers are also useful in modulating reproduction as noted above.

[0071] β -chain hetero or homodimers are separated by *in vitro* unfolding of the individual chains followed by oxidative disulfide bond formation with the α -chain in accord with processes generally known *per se*. Preferably, however, in preparing mature inhibin the recombinant host is transformed with DNA encoding both the α and either of the β -chains. The intact hormonally active molecule is then assembled by the host cell *in vivo*, and it is thus unnecessary to combining the two chains by *in vitro* processing. The DNA encoding the α and β -chains is preferably located on the same vector, and under the control of the same promoter, but this is not essential.

[0072] Certain β -chain amino acid sequence variants identified in the screening procedure will not bind to pituitary cell surface receptors nor as a consequence will they exhibit hormonal activity. Such variants, when expressed as homodimers in recombinant cell culture, are useful in immunoassays for activin when they bear immunological epitopes cross-reactive with the native β -chain. In addition, such variants are coexpressed with DNA encoding hormonally active β -chain to yield a hybrid bearing native and variant β -chain. In this case the variant serves to stabilize the structure of the native β -chain. This form of β -chain heterodimer is useful, like the homodimer, in immunoassays for activin. It may also function as an activin antagonist.

[0073] The activin/inhibin β -chains also are coexpressed with TGF- β in order to produce β -chain/TGF- β hybrids. Vectors and methods for the expression of TGF- β are known. For example, see Derynck *et al.*, Human Transforming Growth Factor- β Complementary DNA Sequence and Expression in Normal and Transformed Cells "Nature" 316: 701-705 (1985). Contranformation of mammalian host cells by vectors bearing the TGF- β gene as described by Derynck *et al.* together with the β_A or β_B chains of activin/inhibin will result in secretion of a proportion of a β -chain/TGF- β hybrid dimers. This hybrid is useful in preparing TGF- β / β -chain immunogens or in immunoassays.

[0074] Inhibin, activin or prodomain sequences are recovered from transformed cells in accord with *per se* known procedures. When a polypeptide is expressed in recombinant bacteria as a refractile body, the desired polypeptide is recovered and refolded by conventional methods. Alternatively, the culture supernatants from transformed cells that secrete activin or inhibin, preferably mammalian cells, are simply separated from the cells by centrifugation. Then the inhibin generally is purified by successive purification procedures that include heparin-Sepharose affinity chromatography, gel filtration and at least one and preferably several RP-HPLC (reverse phase high pressure liquid chromatography) steps using different conditions in the stationary phase and/or mobile phase. Prodomain sequences produced by *in vitro* synthesis will be purified by conventional methods.

[0075] The prodomain polypeptides that are preferred for use herein are recovered from the culture media of recombinant cells transformed to synthesize the α and/or β chains as appropriate for the desired prodomain. Specifically, they are recovered by separating the culture medium polypeptides on native electrophoresis gel, excising bands having the predicted molecular weight and thereafter purifying the eluted polypeptides further, for example by FPLC or HPLC, followed by amino acid sequence determination for the substantially homogeneous separated polypeptides. Purified prodomain polypeptides then are used to raise antibodies, e.g., in rabbits, which when used in immunoaffinity purification will simplify the recovery of the prod domains.

[0076] In the preferred procedure for isolating porcine hormonally active inhibin, clarified transformant culture supernatant or cell lysate is first purified by heparin-Sepharose® affinity chromatography, next by gel filtration on Sephacryl® S-200 gel and then with four successive RP-HPLCs using different mobile phase gradients and/or derivatized silica supports. Preferably, stationary phases having relatively low hydrophobicity are used, with C3-C8 columns being preferred and C3-C5 and phenyl columns being particularly preferred. Solute specificity of the mobile phase is preferably adjusted by varying the concentration of an organic component, particularly acetonitrile. Although a single RP-HPLC fractionation significantly increases the purity relative to the gel-filtrated material, two or more, and preferably four, RP-HPLC purifications are generally performed subsequent to successive treatment by heparin-Sepharose chromatography and gel filtration. This method has been found to be adaptable to the purification of human inhibin from recombinant cell culture as well.

[0077] The first step of the purification is heparin-Sepharose affinity chromatography, in which the protein is adsorbed to the Sepharose-bound heparin moieties under application conditions, and the adsorbed inhibin material is recovered by 1M NaCl elution. This step greatly expedites the purification procedure for crude extracts because it allows a relatively large volume of a crude extract to be processed fairly rapidly while recovering an amount of protein exhibiting total inhibin activity equal to at least 90% of that of the crude extract.

[0078] For the detection of inhibin activity in the various column fractions, aliquots ranging from 0.01% to 0.1% by volume are removed, and after added 100 μ g human serum albumin in 100 μ l water, the solvents were evaporated in a Speed-Vac concentrator (Savant, Hicksville, N.Y.). The residue was redissolved in 3 ml 1% fetal bovine serum in HDMEM, filtered through a Millex-GS 0.22 μ m filter (Millipore Corp., Bedford, MA) and assayed in duplicate. To speed up the bioassays during the purification process, only basal inhibition of FSH secretion exerted by the inhibin activity is determined and plotted in the region where the inhibin proteins were expected to migrate in the chromatograms.

[0079] To perform the heparin-Sepharose affinity chromatography, cell debris is spun down in a Beckman J2-21 centrifuge (Beckman Instruments, Inc., Palo Alto, CA.) using a JA-20 rotor at 10,000 rpm for 30 minutes. One half of the supernatant is diluted in 10 times its volume by the addition of 0.01 M Tris-HCl containing 0.1 M NaCl, pH 7, in an

Erlenmeyer flask and pumped simultaneously via silastic tubes (0.76 mm ID) into heparin-Sepharose® (Pharmacia Fine Chemicals, Piscataway, N.J.) columns (3.5 x 9 cm) by two Rabbit 4-channel peristaltic pumps (Rainin Instrument Co., Inc., Emeryville, CA) at 40 ml/hr per column. After all the fluid has been pumped through the heparin-Sepharose, the eight columns are washed simultaneously with 0.01 M Tris-HCl, pH 7, containing 0.1 M NaCl in the same manner. The adsorbed proteins with inhibin activity are removed by washing the eight columns simultaneously with 0.01 M Tris-HCl containing 1 M NaCl, pH 7, as above, and the wash is collected into fractions. The inhibin activity is monitored by the *in vitro* bioassay described above. The columns are regenerated by further washing with 2M NaCl in 0.01 M Tris-HCl, pH 7, and re-equilibrated with 0.01 M Tris-HCl containing 0.1 M NaCl for purification of remaining extract.

[0080] Next, the material is fractionated by gel filtration to separate proteins generally according to their molecular weights. The fractions having inhibin activity extracted by the heparin-Sepharose columns were pooled and dialyzed overnight to remove NaCl in a 28.6 mm cylinder diameter Spectrapor No. 3 membrane tubing with M_r cutoff at 3,500 (Spectrum Medical Industries, Inc., Los Angeles, CA.) against 30% acetic acid. The retained fluid is centrifuged, as above, to remove a white precipitate, and the supernatant is divided into equal portions for applying to 5 x 100 cm Sephacryl S-200 superfine columns (Pharmacia Fine Chemicals, Piscataway, N.J.). Each column is eluted with 30% acetic acid at 20 ml for 22 min., and the column fractions are monitored by UV absorption at 280 nm and by bioassay.

[0081] The bioassay-positive protein from the S-200 columns is pooled and lyophilized. The lyophilized material is dissolved in 0.2N acetic acid (1 ml/ml) and filtered through a Millex-HA 0.45 μ m filter (Millipore Corp., Bedford, MA.). The filtrate is applied directly onto a 1 x 25 cm Vydac 5- μ m particle-size C4 column (The Separations Group Hesperia, CA.) and developed with a gradient of TEAP buffer. In the TEAP system, buffer A consists of 0.25 N triethylammonium phosphate pH 3, and buffer B is 80% acetonitrile in buffer A. After all the filtrate had been loaded, the column is washed with the aqueous buffer A until the UV absorption reached baseline. The fractions exhibiting inhibin activity are separated in a Beckman 332 gradient liquid chromatography system (Beckman Instruments, Inc., Berkeley, CA.) equipped with a Spectroflow 757 UV detector (Kratos Analytical Instruments, Ramsey, N.J.), a Soltec 220 recorder (Soltec Corp., Sun Valley, CA.) and a Redirac 2112 fraction collector (LKB Instruments, Inc., Gathersburg, MD). Zones of inhibin activity are detected by bioassay.

[0082] Inhibin protein containing the β_B chain is further purified free of inhibin containing the β_A species, if desired, by two more RP-HPLC steps. The first step uses a 1 x 25 cm Vydac 5- μ m-particle-size C4 column and a trifluoroacetic acid (TFA) buffer system and the second step employs a 1 x 25 cm Vydac 5- μ m-particle-size Phenyl column and the TEAP buffer system. In the TFA system, buffer A contains 1 ml trifluoroacetic acid in 999 ml water and buffer B is 1 ml trifluoroacetic acid in 199 ml water and 800 ml acetonitrile. The two inhibin species elute separately. Inhibin accumulated from a few batches was concentrated by RP-HPLC using a 0.46 x 25 cm Aquapore RF-300 10 μ m-particle-size column (Brownlee Labs., Santa Clara, CA.) and the TFA buffer system. Ordinarily, however, this purification step will not be used with cell culture supernatants from transformants with DNA encoding only the β_A or β_B chains.

[0083] Inhibin, activin, prodomain sequences or their variants are administered in the form of pharmaceutically acceptable nontoxic salts, such as acid addition salts or metal complexes e.g., with zinc, iron or the like (which are considered as salts for purposes of this application). Illustrative of such acid addition salts are hydrochloride, hydrobromide, sulphate, phosphate, maleate, acetate, citrate, benzoate, succinate, malate, ascorbate, tartrate and the like. Intravenous administration in isotonic saline, phosphate buffer solutions or the like is suitable.

[0084] The polypeptide herein should be administered under the guidance of a physician, and pharmaceutical compositions will usually contain an effective amount of the peptide in conjunction with a conventional, pharmaceutically-acceptable carrier. The dosage will vary depending upon the specific purpose for which the protein is being administered, and dosage levels in the range of about 0.1 to about 1 milligram per Kg. of body weight may be used when inhibin is administered on a regular basis as a male contraceptive.

[0085] Inhibin, activin, prodomain sequences or their variants desirably are administered from an implantable or skin-adhesive sustained-release article. Examples of suitable systems include copolymers of L-glutamic acid and gamma ethyl-L-glutamate (U. Sidman *et al.*, 1983, "Biopolymers" 22(1): 547-556), poly (2-hydroxyethyl-methacrylate) (R. Langer *et al.*, 1981, "J. Biomed. Mater. Res." 15: 167-277 and R. Langer, 1982, "Chem. Tech." 12: 98-105) ethylene vinyl acetate (R. Langer *et al.*, *Id.*), or poly-D-(-)-3-Hydroxybutyric acid (EP 133,988A). Such articles are implanted subcutaneously or are placed into contact with the skin or mucous membranes.

[0086] In order to simplify the Examples certain frequently occurring methods will be referenced by shorthand phrases.

[0087] Plasmids are designated by a low case p preceded and/or followed by capital letters and/or numbers. The starting plasmids herein are commercially available, are publicly available on an unrestricted basis, or can be constructed from publicly available plasmids or DNA in accord with published procedures. In addition, other equivalent plasmids are known in the art and will be apparent to the ordinary artisan.

[0088] "Digestion" of DNA refers to catalytic cleavage of the DNA with an enzyme that acts only at certain locations in the DNA. Such enzymes are called restriction enzymes, and the sites for which each is specific is called a restriction site. "Partial" digestion refers to incomplete digestion by a restriction enzyme, i.e., conditions are chosen that result in

cleavage of some but not all of the sites for a given restriction endonuclease in a DNA substrate. The various restriction enzymes used herein are commercially available and their reaction conditions, cofactors and other requirements as established by the enzyme suppliers were used. Restriction enzymes commonly are designed by abbreviations composed of a capital letter followed by other letters and then, generally, a number representing the microorganism from which each restriction enzyme originally was obtained. In generally, about 1 µg of plasmid or DNA fragment is used with about 1 unit of enzyme in about 20 µl of buffer solution. Appropriate buffers and substrate amounts for particular restriction enzymes are specified by the manufacturer. Incubation times of about 1 hour at 37 °C are ordinarily used, but may vary in accordance with the supplier's instructions. After incubation, protein is removed by extraction with phenol and chloroform, and the digested nucleic acid is recovered from the aqueous fraction by precipitation with ethanol. Digestion with a restriction enzyme infrequently is followed with bacterial alkaline phosphatase hydrolysis of the terminal 5' phosphates to prevent the two restriction cleaved ends of a DNA fragment from "circularizing" or forming a closed loop that would impede insertion of another DNA fragment at the restriction site. Unless otherwise stated, digestion of plasmids is not followed by 5' terminal dephosphorylation. Procedures and reagents for dephosphorylation are conventional (T. Maniatis *et al.*, 1982, *Molecular Cloning* pp. 133-134).

[0089] "Recovery" or "isolation" of a given fragment of DNA from a restriction digest means separation of the digest on polyacrylamide gel electrophoresis, identification of the fragment of interest by comparison of its mobility versus that of marker DNA fragments of known molecular weight, removal of the gel section containing the desired fragment, and separation of the gel from DNA. This procedure is known generally. For example, see R. Lawn *et al.*, 1981, "Nucleic Acids Res." 9: 6103-6114, and D. Goeddel *et al.*, 1980, "Nucleic Acids Res." 8: 4057.

[0090] "Southern Analysis" is a method by which the presence of DNA sequences in a digest or DNA-containing composition is confirmed by hybridization to a known, labelled oligonucleotide or DNA fragment. For the purposes herein, unless otherwise provided, Southern analysis shall mean separation of digests on 1 percent agarose, denaturation and transfer to nitrocellulose by the method of E. Southern, 1975, "J. Mol. Biol." 98: 503-517, and hybridization as described by T. Maniatis *et al.*, 1978, "Cell" 15: 687-701.

[0091] "Transformation" means introducing DNA into an organism so that the DNA is replicable, either as an extra-chromosomal element or chromosomal integrant. Unless otherwise provided, the method used herein for transformation of *E. coli* is the CaCl₂ method of Mandel *et al.*, 1970, "J. Mol. Biol." 53: 154.

[0092] "Ligation" refers to the process of forming phosphodiester bonds between two double stranded nucleic acid fragments (T. Maniatis *et al.*, *Id.*, p. 146). Unless otherwise provided, ligation may be accomplished using known buffers and conditions with 10 units of T4 DNA ligase ("ligase") per 0.5 µg of approximately equimolar amounts of the DNA fragments to be ligated.

[0093] "Preparation" of DNA from transformants means isolating plasmid DNA from microbial culture. Unless otherwise provided, the alkaline/SDS method of Maniatis *et al.*, *Id.* p. 90., may be used.

[0094] "Oligonucleotides" are short length single or double stranded polydeoxynucleotides which are chemically synthesized by known methods and then purified on polyacrylamide gels.

EXAMPLE 1

Isolation of Cloned Inhibin α -Subunit cDNAs

[0095] The strategy for identification of clones containing coding sequences for the porcine inhibin subunits was based on the "long-probe" approach, successful in some previous instances (Anderson *et al.*, 1983, "Proc. Nat. Acad. Sci. USA" 80:6836-6842 and Ullrich *et al.*, 1984, "Nature" 309:418-425). Briefly, a high-complexity cDNA library constructed in λ gt10 and derived from porcine ovarian mRNA by oligo-dT-primed cDNA synthesis was screened with a single 64-base-long synthetic oligodeoxynucleotide directed against the N-terminal amino acid sequence of the α -chain of porcine inhibin. It was found that the library is to be prepared from fresh ovarian tissue because the inhibin chain mRNA was apparently quite labile. Approximately 1 in 2,000 plaques hybridized with this probe, and sequence analysis of several hybridizing cloned cDNAs confirmed correct probe identification. This analysis revealed that none of the characterized cDNAs contained sufficient sequence information to predict the complete structure of the α -chain precursor protein. Rather than analyzing more clones from the same cDNA library, a second library was constructed by 3' extension on ovarian mRNA of a synthetic oligodeoxynucleotide complementary to a sequenced region encoding α precursor residues 60-64 (Fig. 1A). This library was screened with a suitable restriction fragment from a previously analyzed cDNA and yielded several isolates which specified the remainder of the DNA sequences encoding the N-terminal region of the α precursor. Completeness of the coding sequence was judged from the presence of a long reading frame which specifies the porcine α -chain peptide sequence and starts with a methionine codon preceded by an in-frame stop codon and followed by a hydrophobic sequence bearing the hallmarks of a signal peptide. The full sequences for the precursor protein and its cDNA are shown in Fig. 1B. The complete protein including signal peptide has an Mr of ~40K consisting of 364 amino acids, of which the C-terminal 134 (Mr ~14.5K) constitute the porcine inhibin

α -chain. There are several Arg-Arg sequences in the proregion of the precursor, one of them directly preceding the α subunit. We believe that this latter pair of basic residues is the processing site for the proteolytic release of the α peptide. The deduced precursor sequence predicts two N-linked glycosylation sites, one within the α chain proper.

[0096] In addition to the coding region, the cDNA sequence contains a 3'-untranslated sequence of 167 nucleotides, including the canonical AATAAA polyadenylation signal, and a 5'-untranslated region, the proper length of which is presently unknown.

[0097] The detailed method was as follows:

[0098] Polyadenylated mRNA was prepared from freshly frozen porcine ovaries (Kaplan *et al.*, "J. Biochem." 183: 181-184) An oligo-dT-primed cDNA library of $\sim 6 \times 10^6$ clones in λ gt10 (Huynh *et al.*, 1984, *DNA Cloning Techniques*, Ed. D. Glover) was prepared from 5 μ g polyA⁺ mRNA as described by Wood *et al.*, "Nature" 312: 330-337 (1984), except that the *Eco*RI adaptors used had the sequence

5' -AATTCAGCTCGAGACGC-3'
3' -GTGAGCTCTGCG-5' P.

[0099] Approximately 1×10^6 unamplified cDNA clones were screened with 5 α -subunit oligonucleotide

5' -ACCGCCCTTTGCGCTTGGCTCCCTGCTGCTCTGAGACTGCTGCAGACAGCTCTGAGC-3',

based on the amino acid sequence underlined in Fig. 1B. Hybridization was carried out with the phosphorylated 32 P-labelled probe in 5xSSC, 40% formamide at 37°C. Filters were washed at 50°C with 1xSSC, 0.1% SDS. Approximately 500 hybridization positive clones were obtained, twelve of which were purified and examined for insert size. The *Eco*RI inserts of five of these (λ PIN- α 2, - α 5A, - α 5, - α 9, - α 10) were subcloned into M13 derivatives (Messing *et al.*, 1981 "Nucl. Acids Res." 9:309-321) and sequenced by the dideoxy chain termination method of Sanger *et al.*, "Proc. Nat. Acad. Sci. USA" 74:5463-5467 (1977). A specifically primed library was prepared by priming 5 μ g of polyA⁺ mRNA with the oligonucleotide 5'-CCCCACAGCATGTCTT-3' (complementary to nucleotides 248-263) and subsequent cloning into λ gt10. Approximately 2×10^5 clones of the 1×10^6 clones obtained were screened with the 5' 100bp *Eco*RI-BamHI fragment prepared from λ PIN- α 2. Twelve of the 170 hybridization positive clones obtained were purified and two (λ PIN-S12s, -S4s) were sequenced by the dideoxy method. The complete nucleotide sequences of the α -subunit cDNAs were obtained by subcloning various restriction fragments with the different X isolates into the M13 phage derivatives. Compressions were resolved by the use of deoxyinosine mixes in combination with the *E. coli* single strand-binding protein (Pharmacia).

Isolation of Cloned Inhibin β Subunit cDNAs

[0100] The cDNA sequences encoding the precursors of the inhibin β subunits were obtained from the same cDNA libraries used for the α subunit. Overlapping cDNA clones were isolated by screening first with single long synthetic oligodeoxynucleotide probes based on the two N-terminal β subunit sequences and subsequently with suitable restriction fragments derived from characterized cDNA clones which served as probes for "walking" in both 5' and 3' directions (Fig. 2A).

[0101] In more detail, approximately 2×10^5 oligo-dT primed ovarian cDNA clones were screened with the 5' end labelled β_A oligonucleotide,

5' -AAGAAGCAGTTCTTTGTGTCTTCAAGGACATTGCGTGAATCACTGGATCATTGC-3'

based on the amino acid sequence of residues 321-339. Five hybridization positives were obtained, of which three proved to contain β_A coding sequences (λ PIN- β A2, - β A4, - β A8). A 5' end 154 bp *Eco*RI-HindIII (nucleotides 158-297) fragment and a 3' end 213 bp *Eco*RI-Pst fragment (nucleotides 1679-1892) derived from λ PIN β A2 were used to screen 2×10^6 oligo-dT primed cDNA clones and 2×10^5 clones from the α -chain specifically primed library. Out of the sixteen clones analyzed in detail two were found to have longer 5' ends (λ PIN- β A5s, - β A22) and one clone λ PIN- β A21 contained the entire 3'-untranslated region. Porcine inhibin β_B subunit cDNA clones were isolated by screening 2×10^5 clones from the specifically primed library with the β_B oligonucleotide

5' - GGCCTGGAGTGTGATGGGAGAACCAACCTGTCTGCCGCCAGGAATTTTCATCGATTTCAGGCT - 3',

which was based on the NH₂-terminal sequence described in Fig. 1A. Positive clones were further screened with the oligonucleotide inosine probe 5'-AAITCTATIAAIAA^T TG^T -3' ("I" in this sequence stands for inosine), which covers all the possibilities in the non-coding strand for the amino acid sequence QQFFIDF. Two clones (λ PIN β_B -1s, -2s) were isolated and sequenced and found to code for the β_B subunit. A 230 bp EcoRI-Sma (nucleotides 21-251) fragment was isolated from λ PIN β_B -I and used as a hybridization probe to screen 2×10^6 oligo-dT primed cDNA clones. Two positives were obtained (λ PIN β_B -3,4). The nucleotide sequence of these overlapping clones was used to construct the sequence shown. All sequences were obtained by subcloning specific fragments into M13 phage vectors (Messing *et al.*, *op cit.*). The EcoRI restriction sites referred to above are all contained within the cDNA adaptor fragment, and do not refer to sequences present in the cDNA.

[0102] We noted that only very few clones from the oligo-dT-primed library (4 out of 2×10^5) hybridized with the synthetic probe for the β -subunit of inhibin A. Although most of these proved correct by DNA sequence analysis, none contained a full 3'-untranslated region, as judged by the absence of a polyA homopolymer at their 3' ends. Absence of polyA tails suggested the existence of a very long 3'-untranslated sequence in this mRNA species and/or structural region(s) which prove difficult to copy by the polymerases used for library construction. Unexpectedly, a higher abundance (~10-fold) of inhibin β_A subunit coding sequences was found in the cDNA library made by specific priming on α -subunit mRNA. This library was screened with the synthetic probe for the β -chain of inhibin A on the subsequently refuted theory that the α precursor mRNA might also encode the β subunit. The high abundance of inhibin β_A cDNA in this library was later traced to fortuitous complementarity of the specific α chain primer to a region in the 3'-untranslated portion of the corresponding mRNA.

[0103] Only four cloned cDNAs encoding the β subunit of inhibin B were found in our libraries. The sequence information obtained from these clones failed to reveal the complete structure of the corresponding precursor protein and its cDNA. The sequences of cDNAs and deduced protein structures for the precursors of the β subunits are compared in Fig. 2B. The nucleotide sequence of inhibin β_A subunit cDNA is 3.6 kb in length and contains an open reading frame for a protein of 425 amino acids (Mr ~46K), the C-terminal 116 residues of which represent the β subunit proper (Mr ~13K). This reading frame begins with a methionine codon followed by a sequence that codes for a characteristic signal peptide, the true length of which is believed to be 29 residues. The encoded β subunit is preceded by a string of 5 arginines at which it is presumably proteolytically cleaved from the precursor. Similar to the α subunit precursor, this β precursor contains several additional pairs of basic residues at which hitherto unknown biologically active peptide entities are believed to be released. It also contains one possible site of N-linked glycosylation in the proregion (Asn, residue 165).

[0104] The deduced protein sequence for the β subunit of inhibin B shows high homology with the β_A subunit sequence. 71 amino acid residues are identical and most changes are conservative in nature. Sequence homology, although of a lesser degree, is also found in the proregion of both β subunit precursors. Interestingly, an extremely purine-rich sequence rarely seen in coding regions but present in the cDNA encoding the inhibin β_A precursor and resulting in a curious amino acid sequence is not found in the cDNA which codes for the homologous β_B precursor. This results in a gap of 22 amino acid residues from the β_B precursor of inhibin when protein sequences are aligned for maximal homology. Such alignment also brings about a perfect match in the cysteine positions of both precursors (see Fig. 2B).

Northern Analysis of α and chain Precursor mRNAs

[0105] Ovarian total and polyadenylated RNAs were analyzed by the Northern procedure using the sequenced cDNAs as probes to assess size and relative abundance of the mRNAs which encode the peptide subunits α and β and β_B of the heterodimeric inhibin molecule. Polyadenylated mRNA (2 μ g: lanes a, b, c, and f; 8 μ g: lane d) and total RNA (10 μ g: lanes e and g) were electrophoresed into a formaldehyde 1.2% agarose gel and blotted onto nitro-cellulose filters. The following ³²P-labelled cDNA fragments were used as hybridization probes under stringent conditions. Lane a: 240 bp EcoRI-Sma (nucleotides 134-371) from α subunit cDNA; b: 154 pb EcoRI-HindIII (nucleotides 158-297) from β_A subunit cDNA; c: 230 bp EcoRI-Sma (nucleotides 21-251) from β_B subunit cDNA; d and e: EcoRI insert of λ PIN- α 2; f and g: EcoRI insert of λ PIN- β_A 5. Filters were washed for 2 hours with 3 changes of 0.1xSSC, 0.1% SDS at 60°C.

[0106] Analysis showed (Fig. 3) that α and β mRNAs are of different size and abundance, as indicated by results obtained from cDNA cloning. From their respective band intensities the α precursor mRNA is estimated to be at least of 10-fold higher abundance than the mRNA for the β_A precursor, and approximately 20-fold higher than the mRNA for the β_B precursor.

[0107] Using ribosomal RNAs as size standards, the α precursor mRNA, which is a single species, is ~1500 nucleotides in length, a size in good agreement with the cloned cDNA sequence (Fig. 1B). β_A precursor mRNA sequences are represented by two main species of ~4.5 and ~7.2 kb in length. The relatively higher intensity of both species in polyadenylated than total RNA suggests that the 4.5 kb species does not represent 28S RNA which hybridized to the cDNA probe. Thus, the β precursor cDNA sequences shown in Fig. 2B are thought to represent the 4.5 kb mRNA, suggesting that the 5' untranslated region for the β_A mRNA is approximately 900 nucleotides long. The β_B precursor is encoded on one mRNA, of approximately 4.5 kb in size, which is present at roughly half the level of the two β_A mRNAs. Since the two β mRNAs are closely related, one can predict that both mRNAs have a similar structure and thus the β_B mRNA presumably possesses a long 5' and 3' untranslated region equivalent to that shown for the β_A mRNA. Choice of a different polyadenylation signal might explain the existence of the 7.2 kb species.

Homology To Transforming Growth Factor- β

[0108] The mature α and β inhibin subunits contain seven and nine cysteine residues respectively. Upon alignment of the cysteine residues it is apparent that the two subunits share a similar cysteine distribution and some sequence homology exists around these residues (Fig. 4), suggesting that both types of subunits derive from one ancestral gene. Surprisingly, significant homology was found between the β chain and the primary structure of human TGF- β recently determined. As outlined in Fig. 4, both peptides are of nearly equal length (inhibin β_A subunit, 116, β_B subunit 115; TGFS, 116 residues) and show a strikingly similar distribution of their nine cysteine residues. Using this cysteine "skeleton" for alignment, the β_A and TGF- β sequences have an additional 31 residues in identical positions and show conservative changes in nine homologous places. Similar high homologies are seen upon comparison of the β_B and β -TGF. Some gaps were introduced for better alignment (Fig. 4). The overall homology reaches 35%, but approaches 60% in certain sections (cf. porcine inhibin β_A chain residues 11-45 and TGF residues 15-49), a very high degree of homology considering the difference in species. Interestingly, this homology extends beyond the termination codon for protein synthesis in the respective cDNAs. Thus, the cDNAs for TGF- β and both inhibin β subunits contain a highly G and C rich sequence in this region, and they also possess unusually long 5' and 3' untranslated regions.

[0109] One can discount the suggestion that the β subunit of inhibin is the porcine equivalent of human TGF- β , since there is almost absolute homology between human and murine β -TGFs. These findings strongly indicate that both inhibin subunits and TGF- β have a common ancestor and belong to one gene family. All three peptides are derived from similarly-sized precursors (M_r ~40K) where they occupy the C-terminal 110 or so residues and are released by proteolytic cleavage at pairs of arginines. They form homo- or heterodimers, and subunits in the biologically active complex are linked by disulfide bridges. However, there is little sequence homology between TGF- β and the β subunits in the pro parts of their precursors, although the regions comprising the odd residues which precede the β subunit and TGF peptides display limited but significant sequence relatedness.

EXAMPLE 2

Recombinant Synthesis of Porcine Inhibin

[0110] The plasmid used for recombinant synthesis of porcine inhibin was pSVE-P α B α Inh-DHFR. The procedure to construct this plasmid is shown in Fig. 5. This plasmid was constructed as follows:

pHBS348-E (EP 0073656A) was partially digested with EcoRI, blunted with E. coli DNA polymerase I (Klenow fragment) and the four dNTPs, ligated and the ligation mixture was transformed into E. coli 294 (ATCC 31446). The transformed culture was plated on ampicillin media plates and resistant colonies selected. Plasmids were screened for the loss of the EcoRI site preceding the SV40 early promoter. A plasmid having the site deleted is referred to as pHBS348-EII.

pHBS348-EII was digested with EcoRI and EcoRI to produce two fragments, fragment 1 containing the SV40 early promoter, pmL-Amp^r sequences and the HBsAg 3' untranslated region and fragment 2 containing the HBsAg (hepatitis B antigen) coding sequences.

λ PIN β_A 5S containing the coding region for the porcine inhibin β_A subunit was digested with EcoRI and SmaI and the 1335 bp fragment (fragment 3) containing the β_A coding region recovered by polyacrylamide gel electrophoresis. Fragment 1, recovered by agarose gel electrophoresis, was ligated to fragment 3 and the ligation mixture transformed into E. coli strain 294 (ATCC 31446). The transformed culture was plated on ampicillin media plates and resistant colonies selected. Plasmid DNA was prepared from transformants and checked by restriction analysis for the presence of the correct DNA fragments. This plasmid is referred to as pSVE-p β_A Inh.

pHBS348-E (EP 0073656A) was partially digested with EcoRI, blunted with E. coli DNA polymerase I (Klenow fragment) and the four dNTPs, ligated to the synthetic oligonucleotide 5' GGTGACC-3' containing the Sall rec-

ognition site. The transformed culture was plated on ampicillin media plates and resistant colonies selected. Plasmids were screened for the presence of the extra Sall restriction site. Plasmid DNA is prepared from this construction (pHBS348-ESall).

λ PIN α -12s and λ PIN α -2 were digested with EcoRI and BamHI. A 104 bp EcoRI-BamHI fragment from λ PIN α -12s containing the 5' coding region and a 1246 bp EcoRI-BamHI fragment from λ PIN α -2 containing the middle and 3' coding region were recovered and ligated together. The ligation mixture was digested with EcoRI, the enzyme heat denatured, and the mixture ligated to EcoRI-digested pUC9 (BRL). Recombinants were selected and confirmed by restriction analysis. DNA was prepared from the correct plasmid (pPIN α).

pPIN α , containing the complete coding region for porcine α -inhibin was digested with NcoI and EcoRI, filled in by Pol(I)K in the presence of 4dNTP's, the 1280 bp fragment (fragment 4) was recovered by gel electrophoresis. pHBS348-ESall was digested with SstII and HindIII, filled in by Pol(I)K in the presence of 4dNTP's, and fragment 5 containing the PML-Amp^r region, SV40 early promoter and HBsAg 3' untranslated region was recovered by gel electrophoresis. Fragments 4 and 5 were ligated together and the ligation mixture used to transform *E. coli* 294 (ATCC 31446). Recombinants were selected by growing on Ampicillin media plates. The desired recombinant is called pSVE-P α Inh.

pHBS348-ESall was digested with Sall and HindIII and fragment 6 containing the pML-Amp^r, and SV40 early promoter was recovered by gel electrophoresis. pFD II (EP 117,060A) was digested with Sall and HindIII and fragment 7 was recovered which contains the normal mouse DHFR gene fused to the HBsAg 3' untranslated region. Fragments 6 and 7 were ligated, and the ligation mixture transformed into *E. coli* strain 294 (ATCC 31446). The transformed culture was plated on ampicillin media plates and resistant colonies selected. Plasmid DNA was prepared from transformants and checked by restriction analysis for the presence of the correct DNA fragments. This construction is referred to as pFDII-Sall1.

pSVE-P α Inh was digested with Sall and fragment 8 was recovered which contains the SV40 early promoter and the α -inhibin coding region fused to the HBsAg 3'-untranslated region. pFDII-Sall was digested with Sall and fragment 9 containing the SV40 early promoter and the mouse DHFR coding region linked to the HBsAg 3'-untranslated region was recovered. PSVE- β _AInh was linearized by Sall digestion and ligated to fragments 8 and 9 in a three part ligation. The ligation mixture was transformed into *E. coli* strain 294 (ATCC 31446). The transformed culture is plated on ampicillin media plates and resistant colonies selected. Transformants were screened for the presence of fragments 8 and 9 in the correct orientation such that transcription from the three SV40 early promoters will proceed in the same direction. This final plasmid is designated pSVE-P α β _AInh-DHFR.

Plasmid pSVE-P α β _AInh-DHFR was transfected into DHFR deficient CHO cells (Urlaub and Chasin, 1980, PNAS 77,4216-4220). However, any DHFR- mammalian host cell is suitable for use with this plasmid. Alternatively, any mammalian host cell is useful when the host cell is cotransformed with a plasmid encoding neomycin resistance, and transformants identified by their ability to grow in neomycin-containing medium.

[0111] The transfected CHO cells were selected by culturing in 15 HGT- medium. The cells were allowed to grow to confluency in 15cm diameter plates. The cells thereafter were cultured in serum free medium for 48 hours prior to harvest. 50ml of supernatant medium was lyophilized after the addition of 100mg human serum albumin. The residue was redissolved in 3ml 1% fetal bovine serum in HDMEM (GIBCO Laboratories, Santa Clara, CA), filtered through a Millex-GS 0.22mM filter (Millipore Corp., Bedford, MA) and assayed in duplicate.

[0112] The inhibin hormonal activity in the transformant supernatants was determined by an *in vitro* bioassay using rat anterior pituitary monolayer culture, Vale, W. et al. *Endocrinology*, 91, 562-572 (1972). In brief, 21-day-old female rat anterior pituitaries were collected, enzymatically dispersed and plated in 10% fetal bovine serum in HDMEM (GIBCO Laboratories, Santa Clara, CA) into 24-well tissue culture plates (Falcon Plastic, Oxnard, CA) on day 1. On day 2, the medium was changed to 1% fetal bovine serum in HDMEM, and the transformant medium sample was added. Incubation was continued for another 48 hours. The monolayer medium was then harvested, and the LH and FSH contents were determined by radioimmunoassay (RIA) using materials provided by The Pituitary Hormone Program of NIADD-KD. In this assay, the inhibin-containing CHO cell culture inhibits the basal release of FSH but not LH, as compared to control pituitary cells that received the incubation medium only. The amount of porcine inhibin detected in transformant supernatants was 20 ng/ml and exhibited a dose response curve parallel to that obtained with pure porcine ovarian inhibin.

[0113] Immunological cross-reactivity is assayed by a sandwich-type radioimmunoassay. Rabbit antisera are raised against purified porcine follicular inhibin by s.c. immunization of rabbits with the porcine inhibin in Freund's complete adjuvant. The presence of anti-inhibin in the antiserum is detected by incubation of the antiserum with purified porcine inhibin and assaying for the formation of an immune complex by conventional techniques, e.g. gel filtration. An aliquot of the antisera is coated onto goat-anti-rabbit IgG precoated polystyrene test tubes. The recombinant culture supernatant or extract is diluted into phosphate buffered saline and added to the coated tubes, incubated overnight and washed. Another aliquot of the rabbit antiserum is added to the test tubes, incubated and washed. Radioiodinated goat

antirabbit IgG is added to the tubes, incubated and unbound goat antiserum removed by washing. The recombinant produced inhibin cross-reacts with the rabbit antiserum, as evidenced by bound counts on the test tubes which exceed those of controls incubated with culture medium or extracts from untransformed host cells.

5 EXAMPLE 3

Construction of Human Inhibin Vector and Expression of Human Inhibin in Recombinant Cell Culture-I

10 [0114] Expression of human inhibin $\alpha\beta_A$ facilitated by the discovery that the mature porcine and human β_A chains are identical. Thus, construction of a vector for the expression of human inhibin can proceed from plasmid PSVE- β_A -Inh from Example 1, which contains the porcine β_A -encoding cDNA.

15 [0115] A λ gt 10 library of human ovarian cDNA made from 10 μ g of ovarian mRNA was subjected to Southern analysis using radiophosphate labelled porcine cDNA encoding α , β_A and β_B chains. λ HIN α -2 was identified as containing coding regions for the human α inhibin chain. The prevalence of hybridizing clones in the case of human α inhibin was considerably less than that found for porcine α inhibin, on the order of 1 in 100,000 human clones hybridized to the 685 bp SmaI fragment of the porcine cDNA for α inh. The β chain clones were also rare, with the β_B clones being present at about 3 times the level of β_A (1 and 3 out of about 1,000,000 clones, respectively). None of the β chain clones were full length. They were supplemented with a primed cDNA library and assembled generally as described above for the porcine cDNA. The λ inserts were recovered by EcoR1 digestion.

20 [0116] Plasmids pHIN α -2 is digested with NcoI and SmaI, and the 1049 bp 15 fragment (fragment 10) is recovered by gel electrophoresis. pPin α (Example 2) is digested with EcoRI and PvuII. The 98 bp fragment (fragment 11) is recovered by gel electrophoresis. Fragments 10 and 11 are ligated to adaptor I

25 5' - CTGCTCCTCTTGCTGTGGCCCCACGGAGTGGGCATGGCTGCCAGGGCCCGGAGCTCGACC - 3' ,

in combination with adaptor II which is the complement of adaptor I. The resulting 1208 bp fragment (fragment 12) is treated with Klenow fragment of Pol(I) and the 4 dNTP's and ligated to pHBS348-ESalI which has been restricted with HindIII and SacII and blunt-ended as described in Example 1. Alternatively, pPin α was digested with EcoRI and HpaII with the fragment encoding upstream from the HpaII site (that is, the first 21 residues of the porcine sequence) being recovered. The adaptor used in this alternative approach was

35 5' CCGAGCTCGACC 3'
3' CTCGAGCTGG 5'.

40 [0117] A plasmid pSVE-H α Inh having the correct orientation of fragment 12 is identified by sequence analysis of transformants. This construction (pSVE-H α Inh) thus contains the first 24 residues of the porcine signal sequence with the remainder being prepro human inhibin. Plasmid pSVE-H α Inh is digested with SalI. The fragment containing the SV40 promoter and human inhibin sequence is ligated to fragment 9 and SalI digested pSVE- β_A Inh (Example 2). This final plasmid designated pSVE-h $\alpha\beta_A$ Inh-DHFR1 is transfected into DHFR-deficient CHO cells and selected as described in Example 2. The culture supernatant contains hormonally active human inhibin.

EXAMPLE 4

Construction of Human Inhibin Vector and Expression of Human Inhibin in Recombinant Cell Culture-II

50 [0118] This example is similar to Example 3 except that the pro sequence of human inhibin β_B was employed in the place of the porcine β_B prepro domain.

55 [0119] The lambda gt10 library of Example 3 yielded λ HIN α 2, as described in example 3, together with λ HIN β_A -5 and -14. The latter two phage were employed to construct the full length β_A coding cDNA by ligating the 311 bp EcoRI-HindIII fragment (fragment 13) of λ HIN β_A -5 to the 1101 bp HindIII-HpaI fragment (fragment 14) of λ HIN β_A -14 and ligating this mixture in an EcoR1-SmaI digested mp18 vector (Biolabs). Clones were selected and screened for the appropriate sized insert. An mp18 vector containing the correct insert was treated with DNA polymerase(I) and the four dNTPs in order to render it double stranded, and thereafter digested with XbaI (which cleaves in the mp18 polylinker

sequence), blunted with DNA polymerase I and the four dNTPs, and digested with EcoRI. A 1320 bp fragment (fragment 15) was ligated to the EcoRI-EcoRIV fragment 1 from Example 2. This ligation mixture was used to transform E. coli 294 cells. Clones were screened by Southern Hybridization and confirmed by restriction analysis. The clone containing the hInh β_A coding sequence was designated pSVE-hum β_A Inh. A plasmid containing the human β_A coding sequences and the human α -inhibin sequences together with the DHFR gene is constructed from plasmids pSVE-hum β_A Inh, pSVE-H α Inh and pFDIISall as outlined above. Specifically, the SalI fragments from pSVE-H α Inh and pFDIISall which contain the human alpha inhibin and the DHFR genes were ligated with SalI digested pSVE-hum β_A Inh and a clone containing all three genes was identified. This plasmid, designated pSVE-hum $\alpha\beta_A$ Inh-DHFR2 was transfected into DHFR- CHO cells and selected by culture in ght⁻ medium. 24 clones were picked, grown to confluency in ght⁻ medium under conditions conventional for CHO cells for two days, allowed to rest for 2 more days and thereafter the culture media were assayed for inhibin and activin activity using the rat pituitary cell assay described above. 4 clones were found to secrete significant levels of human $\alpha\beta_A$ inhibin (h $\alpha\beta_A$ -8, 12, 14, and 18). The levels in the culture medium for each clone were, respectively, 125, 125, 200 and 250 ng/ml. Another clone (h $\alpha\beta_A$ -11) produced activin as the $\beta_A\beta_A$ homodimer, but no detectable inhibin, as determined by biological activity and the lack of α chain immunoreactivity in the culture medium for this clone. Clone h $\alpha\beta_A$ -16 secreted only α chain and was devoid of activin or inhibin activity.

EXAMPLE 5

Recombinant Expression of Human Activin

[0120] As reported by Vale et al. (Id.) and Ling et al. (Id.), homodimers and heterodimers of the β chains A and/or B have the opposite effect of inhibin on the pituitary, introducing rather than inhibiting FSH secretion. These proteins, collectively termed activin, are made in α and β chain cotransformants as described in Example 4. However, somewhat less screening for an appropriate transformant is needed if the initial transfection is conducted with a vector or vectors that do not contain the α chain gene. A suitable vector is readily constructed from the above-described vectors by excising the α chain gene. Plasmid pSVE-hum β_A Inh from Example 4 is digested with SalI and ligated to fragment 9 (Example 2) containing the DHFR gene. The ligation mixture was used to transfect E. coli 294 cells and colonies selected on the basis of failure to hybridize to the α chain sequence but which did hybridize to the β chain DNA. A clone pSVE-hum β_A Inh-DHFR was identified from which the α chain DNA has been deleted. This clone is transfected into DHFR- CHO cells as described above. Transformants are identified that secrete activin into the culture medium. Similarly, an expression vector containing a β_B coding sequence (reconstituted by ligating DNA encoding the first 34 amino acids of human β_A to the remaining coding sequence of the human β_B chain) is readily constructed and co-transfected with pSVE-hum β_A Inh-DHFR to produce the heterodimer. The reconstructed human β_B gene also is used in the foregoing plasmids in order to produce $\alpha\beta_B$ -inhibin which,

Claims

Claims for the following Contracting States : BE, CH, DE, FR, GB, IT, LI, NL, SE

1. A method comprising culturing a host cell transformed with a vector which includes nucleic acid encoding a human or porcine inhibin α chain and/or a human or porcine inhibin β chain the amino acid sequences of which are as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains), or an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a said depicted sequence, the variant being substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence but excluding bovine inhibin α chain and the partial bovine inhibin β chain of the sequence

Gly-Leu-Glu-Cys-Asp-Gly-Lys-Val-Asn-Ile-Cys-
 Cys-Lys-Lys-Gln-Phe-Phe-Val-Ser-Phe-Lys-Asp-Ile-Gly-Trp-
 Asn-Asp-Trp-Ile-Ile-Ala-Pro-Ser-Gly-Tyr-His-Ala-Asn-Tyr-
 Cys-Glu-Gly-Glu-Cys-Pro-Ser-His-Ile-Ala-Gly-Thr-Ser-Gly-
 Ser-Ser-Leu-Ser-Phe-His-Ser-Thr-Val-Ile-Asn-His-Tyr-Arg-
 Met-Arg-Gly-His-Ser

and

1) being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; or 2) having like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence.

2. A method according to claim 1 wherein the nucleic acid encodes a human or porcine inhibin α chain and/or a human or porcine β chain the amino acid sequences of which are as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains).
3. A method according to Claim 1 wherein the vector encodes an inhibin β chain, or an amino acid sequence variant thereof, other than native human or porcine β_A or the partial bovine inhibin β chain specified in claim 1.
4. A method according to claim 1 wherein the nucleic acid encodes a variant selected from: porcine inhibin derivatives (Asn₂₆₆→Gln]Inh α ; [Cys₃₂₅ or Cys₃₂₄→ Δ]Inh α ; [Cys₃₆₁ or Cys₃₆₃→ Δ]Inh α ; [Lys₃₂₁ or Lys₃₂₂→ Δ]Inh β_A ; [Lys₃₂₂→His or Ser]Inh β_A ; [Lys₃₁₅→Arg; Val₃₁₆→Thr] Inh β_A ; [Cys₃₈₈ or Cys₃₉₀→ Δ]Inh β_A ; [Lys₄₁₁→Gln]Inh β_A ; [Arg₃₁₅→Lys; Val₃₁₆→Thr]Inh β_B ; [Cys₃₁₉ or Cys₃₂₀→ Δ]Inh β_B ; [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→ Pro Phe Gly]Inh β_B ; [Arg₃₉₅→Gln]Inh β_B , wherein Inh is an abbreviation of inhibin and the residue numbers for Inh β_B are those used for the corresponding Inh β_A residue (see Fig. 2B); human inhibin β_A chain variants having variations which are substitution or deletion at, or insertion next to, a residue selected from residues 293-297, 364-376 and 387-398 of the sequence depicted in Fig. 8; and variants of human α chain which are greater than 90% homologous with the sequence depicted in Fig. 6A.
5. A method according to claim 1 wherein the nucleic acid encodes a variant of a human β_A inhibin chain selected from Phe₃₀₂→Ile or Leu; Gln₂₉₇→Asp or Lys; Trp₃₀₇→Tyr or Phe; Trp₃₁₀→Tyr or Phe; Ile₃₁₁→Phe or Val; Tyr₃₁₇→Trp or Thr; His₃₁₈→Lys; Ala₃₁₉→Ser; Asn₃₂₀→Gln, Tyr or His; Tyr₃₂₁→Thr or Asp, Phe₃₄₀→Tyr; His₃₅₃→Asp; His₃₅₃→Lys (a β_A/β_B hybrid); Phe₃₅₆→Tyr; Val₃₆₄→Phe; Val₃₆₄→Leu; Tyr₃₇₅→Thr; Tyr₃₇₆→Trp; Asn₃₈₉→Gln, His or Lys; Ile₃₉₁→Leu or Thr; Met₃₉₀→Leu or Ser; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr or Ile; or comparably modified human β_B chain
6. The method of any one of the preceding claims wherein the nucleic acid encoding the inhibin α chain and/or β chain is operably linked to a promoter recognized by the host cell and including the further step of recovering inhibin or a β chain dimer from the culture medium.
7. The method of any one of the preceding claims wherein the cell is a prokaryote.
8. The method of any preceding claim wherein the vector comprises nucleic acid encoding the prepro form of an inhibin α chain or an inhibin β chain.
9. The method of claim 8 wherein the vector comprises nucleic acid encoding the prepro form of both the inhibin α chain and an inhibin β chain.
10. The method of any one of claims 1 to 6, 8 or 9 wherein the cell is a cell from a multicellular organism and hormonally active inhibin is produced.
11. The method of claim 6 wherein the promoter is a viral promoter.

12. The method of claim 11 wherein the promoter is an SV40 promoter.
13. The method of any preceding claim wherein mature porcine or human inhibin is recovered.
- 5 14. The method of any of claims 1 to 7 or 10 to 12 wherein the vector comprises nucleic acid encoding the prepro form of an inhibin β chain and a mature β -chain dimer is recovered free of the α -chain.
15. The method of claim 10 or 13 wherein the β chain is the β_A chain and the inhibin is present in a concentration greater than about 20 ng/ml in the culture medium.
- 10 16. A composition comprising human or porcine inhibin made up of an α and a β chain, the amino acid sequences of said α and β chains being selected from those depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains), and amino acid sequence variants by way of insertion, deletion or substitution of a polypeptide of a said depicted sequence, which variants are substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence, but excluding bovine inhibin α chain and 1) are cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; or 2) have like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence; which composition is completely free of unidentified human or porcine proteins.
- 15 17. A composition according to Claim 16 wherein the sequences of said α and β chains are selected from those depicted in Fig 1 B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains).
- 20 18. A composition according to claim 16 wherein said variants are selected from: porcine inhibin derivatives (Asn₂₆₆→In]Glnh α ; [Cys₃₂₅ or Cys₃₂₄→ Δ]Inh α ; [Cys₃₆₁ or Cys₃₆₃→ Δ]Inh α ; [Lys₃₂₁ or Lys₃₂₂→ Δ]Inh β_A ; [Lys₃₂₂→His or Ser]Inh β_A ; [Lys₃₁₅-Arg; Val₃₁₆→Thr] Inh β_A ; [Cys₃₈₈ or Cys₃₉₀→ Δ]Inh β_A ; [Lys₄₁₁→Gln]Inh β_A ; [Arg₃₁₅→Lys; Val₃₁₆→Thr]Inh β_B ; [Cys₃₁₉ or Cys₃₂₀→ Δ]Inh β_B [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→Pro Phe Gly]Inh β_B ; [Arg₃₉₅→Gln] Inh β_B , wherein Inh is an abbreviation of inhibin and the residue numbers for Inh β_B are those used for the corresponding Inh β_A residue (see Fig. 2B); human inhibin β_A chain variants having variations which are substitution or deletion at, or insertion next to, a residue selected from residues 293-297, 364-376 and 387-398 of the sequence depicted in Fig. 8; and variants of human α chain which are greater than 90% homologous with the sequence depicted in Fig. 6A.
- 25 19. A composition according to claim 16 including a variant of a human β_A inhibin chain selected from Phe₃₀₂→Ile or Leu; Gln₂₉₇→Asp or Lys; Trp₃₀₇→Tyr or Phe; Trp₃₁₀→Tyr or Phe; Ile₃₁₁→Phe or Val; Tyr₃₁₇→Trp or Thr; His₃₁₈→Lys; Ala₃₁₉→Ser; Asn₃₂₀→Gln, Tyr or His; Tyr₃₂₁→Thr or Asp, Phe₃₄₀→Tyr; His₃₅₃→Asp; His₃₅₃→Lys (a β_A/β_B hybrid); Phe₃₅₆→Tyr; Val₃₆₄→Phe; Val₃₆₄→Leu; Tyr₃₇₅→Thr; Tyr₃₇₆→Trp; Asn₃₈₉→Gln, His or Lys; Ile₃₉₁→Leu or Thr; Met₃₉₀→Leu or Ser; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr or Ile; or comparably modified human β_B chain.
- 35 20. A composition comprising a prodomain of human or porcine α or β_B inhibin as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β_B chain), Fig 6A (human α chain), and Fig 9 (human β_B chain) unassociated with native glycosylation.
- 40 21. A composition comprising a homodimer of mature human or porcine inhibin β_A or β_B chains, said chains being as depicted in Fig 2B (porcine β chains) and Figs 8 and 9 (human β chains) or of an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a polypeptide of a said depicted sequence the variant being substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence and 1) being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; or 2) having like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence; which composition is free of the inhibin α chain.
- 45 22. A composition according to Claim 21 which is a homodimer of mature human or porcine β_B chains or a said amino acid sequence variant thereof.
- 50 23. A composition comprising a heterodimer of mature human or porcine inhibin β_A with mature human or porcine inhibin β_B , said chains being as depicted in Fig 2B (porcine β chains) and Figs 8 and 9 (human β chains) or of an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a said depicted sequence the variant being substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence and 1) being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; or 2) having like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence; which composition is free of the inhibin α chain.
- 55

24. Non-chromosomal DNA encoding a human or porcine inhibin α or a human or porcine inhibin β chain the amino acid sequences of which are as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains) or an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a polypeptide of a said depicted sequence, the variant being substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence excluding bovine inhibin α chain and the partial bovine inhibin β chain of the sequence

Gly-Leu-Glu-Cys-Asp-

Gly-Lys-Val-Asn-Ile-Cys-Cys-Lys-Lys-Gln-Phe-Phe-Val-Ser-
Phe-Lys-Asp-Ile-Gly-Trp-Asn-Asp-Trp-Ile-Ile-Ala-Pro-Ser-
Gly-Tyr-His-Ala-Asn-Tyr-Cys-Glu-Gly-Glu-Cys-Pro-Ser-His-
Ile-Ala-Gly-Thr-Ser-Gly-Ser-Ser-Leu-Ser-Phe-His-Ser-Thr-
Val-Ile-Asn-His-Tyr-Arg-Met-Arg-Gly-His-Ser

and

1) being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; or 2) having like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence.

25. The DNA of claim 24 encoding a human or porcine inhibin α or a human or porcine inhibin β chain whose amino acid sequence is as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains).

26. The DNA of claim 24 which encodes a variant selected from: porcine inhibin derivatives (Asn₂₆₆→Gln)-Inh α ; [Cys₃₂₅ or Cys₃₂₄→ Δ]-Inh α ; [Cys₃₆₁ or Cys₃₆₃→ Δ]-Inh α ; [Lys₃₂₁ or Lys₃₂₂→ Δ]-Inh β _A; [Lys₃₂₂→His or Ser]-Inh β _A; [Lys₃₁₅→Arg; Val₃₁₆→Thr]-Inh β _A; [Cys₃₈₈ or Cys₃₉₀→ Δ]-Inh β _A; [Lys₄₁₁→Gln]-Inh β _A; [Arg₃₁₅→Lys; Val₃₁₆→Thr]-Inh β _B; [Cys₃₁₉ or Cys₃₂₀→ Δ]-Inh β _B; [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→Pro Phe Gly]-Inh β _B; [Arg₃₉₅→Gln]-Inh β _B, wherein Inh is an abbreviation of inhibin and the residue numbers for Inh β _B are those used for the corresponding Inh β _A residue (see Fig. 2B); human inhibin β _A chain variants having variations which are substitution or deletion at, or insertion next to, a residue selected from residues 293-297, 364-376 and 387-398 of the sequence depicted in Fig. 8; and variants of human α chain which are greater than 90% homologous with the sequence depicted in Fig. 6A.

27. The DNA of claim 24 which encodes a variant of a human β inhibin chain selected from Phe₃₀₂→Ile or Leu; Gln₂₉₇→Asp or Lys; Trp₃₀₇→Tyr or Phe; Trp₃₁₀→Tyr or Phe; Ile₃₁₁→Phe or Val; Tyr₃₁₇→Trp or Thr; His₃₁₈→Lys; Ala₃₁₉→Ser; Asn₃₂₀→Gln, Tyr or His; Tyr₃₂₁→Thr or Asp; Phe₃₄₀→Tyr; His₃₅₃→Asp; His₃₅₃→Lys (a β _A/ β _B hybrid); Phe₃₅₆→Tyr; Val₃₆₄→Phe; Val₃₆₄→Leu; Tyr₃₇₅→Thr; Tyr₃₇₆→Trp; Asn₃₈₉→Gln, His or Lys; Ile₃₉₁→Leu or Thr; Met₃₉₀→Leu or Ser; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr or Ile; or comparable modified human β _B chain

28. The DNA of any of claims 24 to 27 which is free of intervening untranslated sequences.

29. The DNA of any one of claims 24 to 28 which is labelled with a detectable moiety.

30. A replicable vector comprising a DNA of any of claims 21 to 27.

31. The vector of claim 30 comprising a viral promoter operably linked to the DNA encoding the inhibin α and/or β chains.

32. The vector of claim 30 or 31 which contains DNA encoding both an inhibin α and an inhibin β chain.

33. The vector of claim 30 or 31 which contains DNA encoding an inhibin β chain but not the inhibin α chain.

34. A host cell transformed with a replicable vector comprising DNA encoding the human or porcine inhibin α and/or an inhibin β chain the amino acid sequences of which are as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains) or an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a polypeptide of a said depicted sequence, the variant being substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence, excluding bovine inhibin α chain, and the partial bovine inhibin β chain of the sequence

Gly-Leu-Glu-Cys-Asp-Gly-
Lys-Val-Asn-Ile-Cys-Cys-Lys-Lys-Gln-Phe-Phe-Val-Ser-Phe-
Lys-Asp-Ile-Gly-Trp-Asn-Asp-Trp-Ile-Ile-Ala-Pro-Ser-Gly-
Tyr-His-Ala-Asn-Tyr-Cys-Glu-Gly-Glu-Cys-Pro-Ser-His-Ile-
Ala-Gly-Thr-Ser-Gly-Ser-Ser-Leu-Ser-Phe-His-Ser-Thr-Val-
Ile-Asn-His-Tyr-Arg-Met-Arg-Gly-His-Ser

and

1) being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; or 2) having like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence.

35. A host cell according to claim 34 wherein the DNA encodes a human or porcine inhibin α and/or an inhibin β chain, the amino acid sequences of which are as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains).

36. A host cell according to claim 34 wherein the DNA encodes a variant selected from: porcine inhibin derivatives (Asn₂₆₆→Gln)Inh α ; [Cys₃₂₅ or Cys₃₂₄→ Δ]Inh α ; [Cys₃₆₁ or Cys₃₆₃→ Δ]Inh α ; [Lys₃₂₁ or Lys₃₂₂→ Δ]Inh β _A; [Lys₃₂₂→His or Ser]Inh β _A; [Lys₃₁₅→Arg; Val₃₁₆→Thr] Inh β _A; [Cys₃₈₈ or Cys₃₉₀→ Δ]Inh β _A; [Lys₄₁₁→Gln]Inh β _A; [Arg₃₁₅→Lys; Val₃₁₆→Thr]Inh β _B; [Cys₃₁₉ or Cys₃₂₀→ Δ]Inh β _B; [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→Pro Phe Gly]Inh β _B; [Arg₃₉₅→Gln]Inh β _B, wherein Inh is an abbreviation of inhibin and the residue numbers for Inh β _B are those used for the corresponding Inh β _A residue (see Fig. 2B); human inhibin β _A chain variants having variations which are substitution or deletion at, or insertion next to, a residue selected from residues 293-297, 364-376 and 387-398 of the sequence depicted in Fig. 8; and variants of human α chain which are greater than 90% homologous with the sequence depicted in Fig. 6A.

37. A host cell according to claim 34 wherein the DNA encodes a variant of a human β _A inhibin chain selected from Phe₃₀₂→Ile or Leu; Gln₂₉₇→Asp or Lys; Trp₃₀₇→Tyr or Phe; Trp₃₁₀→Tyr or Phe; Ile₃₁₁→Phe or Val; Tyr₃₁₇→Trp or Thr; His₃₁₈→Lys; Ala₃₁₉→Ser; Asn₃₂₀→Gln, Tyr or His; Tyr₃₂₁→Thr or Asp, Phe₃₄₀→Tyr; His₃₅₃→Asp; His₃₅₃→Lys (a β _A/ β _B hybrid); Phe₃₅₆→Tyr; Val₃₆₄→Phe; Val₃₆₄→Leu; Tyr₃₇₅→Thr; Tyr₃₇₆→Trp; Asn₃₈₉→Gln, His or Lys; Ile₃₉₁→Leu or Thr; Met₃₉₀→Leu or Ser; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr or Ile; or comparably modified human β _B chain

38. The cell of any of claims 34 to 37 which is a eukaryotic cell.

39. A cell-free composition that is free of mature α chain polypeptide containing a human or porcine inhibin α chain prodomain polypeptide sequence as depicted in Fig 1B (porcine α chain) or Fig 6A (human α chain) or an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a said prodomain sequence, the variant being substantially homologous with a polypeptide of a said sequence and being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence.

40. A cell-free composition containing

a) a polypeptide comprising the human inhibin β _A chain prodomain sequence

HSAAPDCPSCALAALPKDVPNSQPPEMVEAVKKHILNMLHL (Amino acids 1-40
of Fig 8), PDVTQVPVKAALLNAIRKLHVGVGKGVGNGYVEIEDDIG (amino
acids 44-80 of Fig 8.),

AEMNELMEQTSEIITFAESGTARKTLHFEISKEGSDLSVVERAEVWLFLKVPKAN-
RTRTKVTIRLFQQQKHPQGS�DTGEEAAEVGLKGERSELLSEKVVDA (amino
acids 83-185 of Fig 8), STWHVFPVSSSIQRLLD-
QGKSSLDVRIACEQCQESGASLVLLG (amino acids 188-230 of Fig 8),

or naturally occurring mammalian amino acid sequence variants thereof;
b) a polypeptide comprising the human inhibin β_B chain prodomain sequence

CTSCGGFRRPEELGRVDGDFLEAV, (amino acids
7-30 of Fig 9),

HILSRLQMRGRPNITHAVPKAAMVTALRKLHAGKVREDGRVEIPHLDGHASPGAD-
GQERVSEIISFAETDGLASSRVRLYFFISNEGNQNLFFVQASLWLYLKLLPYVLEKGS
(amino acids 33-145 of Fig 9),

VRVKVYFQEQGHGDRWNMVEKRVLDKRSWHTFPLTEAIQALFERGE (amino
acids 149 - 195 of Fig 9),

LNLDVQCDSQELAVVPVFVDPGEESHPRFVVVQARLGDSRHRI (amino acids
198-241 of Fig 9),

or naturally occurring mammalian amino acid sequence variants thereof; or
c) a polypeptide free of the mature α chain amino acid sequence comprising the human inhibin α chain pro-
domain sequences

KVRALFLDALGPPAVTREGGDPGV (amino
acids 1 - 24 of Fig 6),

HALGGFTHRGSEPEEEEDVSQAILFPATDASCEDKSAARGLAQEAEGLFRYMFR -
 5 PSQHTRSQRQVTSACLWFHTGLDRQGTAAANSSEPLLGLLALSPGGPVAVPMSLGH -
 APPHWAVLHLATSALSLLTHPVLVLLLRCLCTCSARPEATPFLVAHTRTRPPSGGERA
 10 (amino acids 32 - 199 of Fig 6),

or naturally occurring mammalian amino acid sequence variants thereof.

41. A cell-free composition containing a human or porcine inhibin β chain prodomain polypeptide of a sequence as depicted in Fig 2B (porcine β chains) and Figs 8 and 9 (human β chains) or an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion, or substitution of a said prodomain sequence, the variant being substantially homologous with a polypeptide of a said sequence, and being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence.
42. The composition of claim 41 wherein the β chain is the β_A chain and the composition is free of mature β_A chain sequence.
43. The composition of claim 41 wherein the β chain is the β_B chain and the composition is free of mature β_B chain sequence.
44. The composition of claim 40 wherein the variant is the corresponding porcine amino acid sequence, the composition containing:
 - a) a polypeptide comprising the porcine inhibin β_A chain prodomain sequence depicted at: amino acids 28 to 58; amino acids 61 to 87; amino acids 90 to 108; amino acids 111 to 179; amino acids 182 to 213; amino acids 216 to 258; or amino acids 28 to 87 of Fig 2B; or
 - b) a polypeptide free of the mature α chain amino acid sequence comprising the porcine inhibin α chain prodomain polypeptide sequences depicted at: amino acids 20 to 54; or amino acids 70 to 228 of Fig 1B.
45. The composition of any of claims 39 to 44 wherein the polypeptide is unaccompanied by native glycosylation.
46. The composition of any of claims 39 to 45 which is sterile and wherein the polypeptide further comprises an immunogenic polypeptide.
47. The use of a composition of any of claims 39 to 46 in the preparation of an antibody capable of binding said polypeptide.
48. The composition of any of claims 39 to 46 wherein the polypeptide is conjugated to a detectable group.
49. The composition of claim 48 wherein the group is an enzyme, fluorophore or radioisotope.
50. The composition of any of claims 39 to 44, 48 or 49 which is insolubilized by non-covalent absorption or covalent cross-linking to a water insoluble support.
51. The composition of any of claims 39 to 46, 48 or 49 further comprising a physiologically acceptable implantable matrix for controlled release of the polypeptide into the tissues of an animal.

Claims for the following Contracting State : LU

1. A method comprising culturing a host cell transformed with a vector which includes nucleic acid encoding a human or porcine inhibin α chain and/or a human or porcine inhibin β chain the amino acid sequences of which are as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human

β chains), or an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a said depicted sequence, the variant being substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence but excluding bovine inhibin α chain and 1) being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; or 2) having like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence.

2. A method according to Claim 1 wherein the nucleic acid encodes a human or porcine inhibin α chain and/or a human or porcine β chain the amino acid sequences of which are as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains).
3. A method according to Claim 1 wherein the vector encodes an inhibin β chain, or an amino acid sequence variant thereof, other than native human or porcine β_A.
4. A method according to claim 1 wherein the nucleic acid encodes a variant selected from: porcine inhibin derivatives (Asn₂₆₆→Gln]Inhα; [Cys₃₂₅ or Cys₃₂₄→Δ]Inhα; [Cys₃₆₁ or Cys₃₆₃→Δ]Inhα; [Lys₃₂₁ or Lys₃₂₂→Δ]Inhβ_A; [Lys₃₂₂→His or Ser]Inhβ_A; [Lys₃₁₅→Arg; Val₃₁₆→Thr] Inhβ_A; [Cys₃₈₈ or Cys₃₉₀→Δ]-Inhβ_A; [Lys₄₁₁→Gln]Inhβ_A; [Arg₃₁₅→Lys; Val₃₁₆→Thr]Inhβ_B; [Cys₃₁₉ or Cys₃₂₀→Δ]Inhβ_B; [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→ Pro Phe Gly]Inhβ_B; [Arg₃₉₅→Gln]Inhβ_B, wherein Inh is an abbreviation of inhibin and the residue numbers for Inhβ_B are those used for the corresponding Inhβ_A residue (see Fig. 2B); human inhibin β_A chain variants having variations which are substitution or deletion at, or insertion next to, a residue selected from residues 293-297, 364-376 and 387-398 of the sequence depicted in Fig. 8; and variants of human α chain which are greater than 90% homologous with the sequence depicted in Fig. 6A.
5. A method according to claim 1 wherein the nucleic acid encodes a variant of a human β_A inhibin chain selected from Phe₃₀₂→Ile or Leu; Gln₂₉₇→Asp or Lys; Trp₃₀₇→Tyr or Phe; Trp₃₁₀→Tyr or Phe; Ile₃₁₁→Phe or Val; Tyr₃₁₇→Trp or Thr; His₃₁₈→Lys; Ala₃₁₉→Ser; Asn₃₂₀→Gln, Tyr or His; Tyr₃₂₁→Thr or Asp, Phe₃₄₀→Tyr; His₃₅₃→Asp; His₃₅₃→Lys (a β_A/β_B hybrid); Phe₃₅₆→Tyr; Val₃₆₄→Phe; Val₃₆₄→Leu; Tyr₃₇₅→Thr; Tyr₃₇₆→Trp; Asn₃₈₉→Gln, His or Lys; Ile₃₉₁→Leu or Thr; Met₃₉₀→Leu or Ser; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr or Ile; or comparably modified human β_B chain
6. The method of any one of the preceding claims wherein the nucleic acid encoding the inhibin α chain and/or β chain is operably linked to a promoter recognized by the host cell and including the further step of recovering inhibin or a β chain dimer from the culture medium.
7. The method of any one of the preceding claims wherein the cell is a prokaryote.
8. The method of any preceding claim wherein the vector comprises nucleic acid encoding the prepro form of an inhibin α chain or an inhibin β chain.
9. The method of claim 8 wherein the vector comprises nucleic acid encoding the prepro form of both the inhibin α chain and an inhibin β chain.
10. The method of any one of claims 1 to 6, 8 or 9 wherein the cell is a cell from a multicellular organism and hormonally active inhibin is produced.
11. The method of claim 6 wherein the promoter is a viral promoter.
12. The method of claim 11 wherein the promoter is an SV40 promoter.
13. The method of any preceding claim wherein mature porcine or human inhibin is recovered.
14. The method of any of claims 1 to 7 or 10 to 12 wherein the vector comprises nucleic acid encoding the prepro form of an inhibin β chain and a mature β-chain dimer is recovered free of the α-chain.
15. The method of claim 10 or 13 wherein the β chain is the β_A chain and the inhibin is present in a concentration greater than about 20 ng/ml in the culture medium.
16. A composition comprising human or porcine inhibin made up of an α and a β chain, the amino acid sequences of said α and β chains being selected from those depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig

6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains), and amino acid sequence variants by way of insertion, deletion or substitution of a polypeptide of a said depicted sequence, which variants are substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence, but excluding bovine inhibin α chain and 1) are cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; or 2) have like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence; which composition is completely free of unidentified human or porcine proteins.

17. A composition according to Claim 16 wherein the sequences of said α and β chains are selected from those depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains).
18. A composition according to claim 16 wherein said variants are selected from: porcine inhibin derivatives (Asn₂₆₆→In]Glnh α ; [Cys₃₂₅ or Cys₃₂₄→ Δ]Inh α ; [Cys₃₆₁ or Cys₃₆₃→ Δ]Inh α ; [Lys₃₂₁ or Lys₃₂₂→ Δ]Inh β_A ; [Lys₃₂₂→His or Ser]Inh β_A ; (Lys₃₁₅→Arg; Val₃₁₆→Thr] Inh β_A ; [Cys₃₈₈ or Cys₃₉₀→ Δ]Inh β_A ; [Lys₄₁₁→Gln]Inh β_A ; [Arg₃₁₅→Lys; Val₃₁₆→Thr]Inh β_B ; [Cys₃₁₉ or Cys₃₂₀→ Δ]Inh β_B [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→Pro Phe Gly]Inh β_B ; [Arg₃₉₅→Gln] Inh β_B , wherein Inh is an abbreviation of inhibin and the residue numbers for Inh β_B are those used for the corresponding Inh β_A residue (see Fig. 2B); human inhibin β_A chain variants having variations which are substitution or deletion at, or insertion next to, a residue selected from residues 293-297, 364-376 and 387-398 of the sequence depicted in Fig. 8; and variants of human α chain which are greater than 90% homologous with the sequence depicted in Fig. 6A.
19. A composition according to claim 16 including a variant of a human β_A inhibin chain selected from Phe₃₀₂→Ile or Leu; Gln₂₉₇→Asp or Lys; Trp₃₀₇→Tyr or Phe; Trp₃₁₀→Tyr or Phe; Ile₃₁₁→Phe or Val; Tyr₃₁₇→Trp or Thr; His₃₁₈→Lys; Ala₃₁₉→Ser; Asn₃₂₀→Gln, Tyr or His; Tyr₃₂₁→Thr or Asp, Phe₃₄₀→Tyr; His₃₅₃→Asp; His₃₅₃→Lys (a β_A/β_B hybrid); Phe₃₅₆→Tyr; Val₃₆₄→Phe; Val₃₆₄→Leu; Tyr₃₇₅→Thr; Tyr₃₇₆→Trp; Asn₃₈₉→Gln, His or Lys; Ile₃₉₁→Leu or Thr; Met₃₉₀→Leu or Ser; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr or Ile; or comparably modified human β_B chain.
20. A composition comprising a prodomain of human or porcine α or β_B inhibin as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β_B chain), Fig 6A (human α chain), and Fig 9 (human β_B chain) unassociated with native glycosylation.
21. A composition comprising a homodimer of mature human or porcine inhibin β_A or β_B chains, said chains being as depicted in Fig 2B (porcine β chains) and Figs 8 and 9 (human β chains) or of an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a polypeptide of a said depicted sequence the variant being substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence and 1) being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; or 2) having like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence; which composition is free of the inhibin α chain.
22. A composition according to Claim 21 which is a homodimer of mature human or porcine β_B chains or a said amino acid sequence variant thereof.
23. A composition comprising a heterodimer of mature human or porcine inhibin β_A with mature human or porcine inhibin β_B , said chains being as depicted in Fig 2B (porcine β chains) and Figs 8 and 9 (human β chains) or of an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a said depicted sequence the variant being substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence and 1) being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; or 2) having like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence; which composition is free of the inhibin α chain.
24. Non-chromosomal DNA encoding a human or porcine inhibin α or a human or porcine inhibin β chain the amino acid sequences of which are as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains) or an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a polypeptide of a said depicted sequence, the variant being substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence excluding bovine inhibin α chain and 1) being cross reactive. with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; or 2) having like hormonal activity to a polypeptide of depicted sequence.
25. The DNA of claim 24 encoding a human or porcine inhibin α or a human or porcine inhibin β chain whose amino acid sequence is as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains).

26. The DNA of claim 24 which encodes a variant selected from: porcine inhibin derivatives (Asn₂₆₆→Gln]-Inh α ; [Cys₃₂₅ or Cys₃₂₄→ Δ]Inh α ; [Cys₃₆₁ or Cys₃₆₃→ Δ]Inh α ; [Lys₃₂₁ or Lys₃₂₂→ Δ]Inh β_A ; [Lys₃₂₂→His or Ser]Inh β_A ; [Lys₃₁₅→Arg; Val₃₁₆→Thr] Inh β_A ; [Cys₃₈₈ or Cys₃₉₀→ Δ]Inh β_A ; [Lys₄₁₁→Gln]Inh β_A ; [Arg₃₁₅→Lys; Val₃₁₆→Thr]Inh β_B ; [Cys₃₁₉ or Cys₃₂₀→ Δ]Inh β_B ; [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→Pro Phe Gly]-Inh β_B ; [Arg₃₉₅→Gln]Inh β_B , wherein Inn is an abbreviation of inhibin and the residue numbers for Inh β_B are those used for the corresponding Inh β_A residue (see Fig. 2B); human inhibin β_A chain variants having variations which are substitution or deletion at, or insertion next to, a residue selected from residues 293-297, 364-376 and 387-398 of the sequence depicted in Fig. 8; and variants of human α chain which are greater than 90% homologous with the sequence depicted in Fig. 6A.
27. The DNA of claim 24 which encodes a variant of a human β inhibin chain selected from Phe₃₀₂→Ile or Leu; Gln₂₉₇→Asp or Lys; Trp₃₀₇→Tyr or Phe; Trp₃₁₀→Tyr or Phe; Ile₃₁₁→Phe or Val; Tyr₃₁₇→Trp or Thr; His₃₁₈→Lys; Ala₃₁₉→Ser; Asn₃₂₀→Gln, Tyr or His; Tyr₃₂₁→Thr or Asp, Phe₃₄₀→Tyr; His₃₅₃→Asp; His₃₅₃→Lys (a β_A/β_B hybrid); Phe₃₅₆→Tyr; Val₃₆₄→Phe; Val₃₆₄→Leu; Tyr₃₇₅→Thr; Tyr₃₇₆→Trp; Asn₃₈₉→Gln, His or Lys; Ile₃₉₁→Leu or Thr; Met₃₉₀→Leu or Ser; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr or Ile; or comparable modified human β_B chain
28. The DNA of any of claims 24 to 27 which is free of intervening untranslated sequences.
29. The DNA of any one of claims 24 to 28 which is labelled with a detectable moiety.
30. A replicable vector comprising a DNA of any of claims 21 to 27.
31. The vector of claim 30 comprising a viral promoter operably linked to the DNA encoding the inhibin α and/or β chains.
32. The vector of claim 30 or 31 which contains DNA encoding both an inhibin α and an inhibin β chain.
33. The vector of claim 30 or 31 which contains DNA encoding an inhibin β chain but not the inhibin α chain.
34. A host cell transformed with a replicable vector comprising DNA encoding the human or porcine inhibin α and/or an inhibin β chain the amino acid sequences of which are as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains) or an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a polypeptide of a said depicted sequence, the variant being substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence, excluding bovine inhibin α chain, and 1) being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; or 2) having like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence.
35. A host cell according to claim 34 wherein the DNA encodes a human or porcine inhibin α and/or an inhibin β chain, the amino acid sequences of which are as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains).
36. A host cell according to claim 34 wherein the DNA encodes a variant selected from: porcine inhibin derivatives (Asn₂₆₆→Gln]Inh α ; [Cys₃₂₅ or Cys₃₂₄→ Δ]Inh α ; [Cys₃₆₁ or Cys₃₆₃→ Δ]Inh α ; [Lys₃₂₁ or Lys₃₂₂→ Δ]Inh β_A ; [Lys₃₂₂→His or Ser]Inh β_A ; [Lys₃₁₅→Arg; Val₃₁₆→Thr] Inh β_A ; [Cys₃₈₈ or Cys₃₉₀→ Δ]Inh β_A ; [Lys₄₁₁→Gln]Inh β_A ; [Arg₃₁₅→Lys; Val₃₁₆→Thr]Inh β_B ; [Cys₃₁₉ or Cys₃₂₀→ Δ]Inh β_B ; [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→Pro Phe Gly]Inh β_B ; [Arg₃₉₅→Gln]Inh β_B , wherein Inh is an abbreviation of inhibin and the residue numbers for Inh β_B are those used for the corresponding Inh β_A residue (see Fig. 2B); human inhibin β_A chain variants having variations which are substitution or deletion at, or insertion next to, a residue selected from residues 293-297, 364-376 and 387-398 of the sequence depicted in Fig. 8; and variants of human α chain which are greater than 90% homologous with the sequence depicted in Fig. 6A.
37. A host cell according to claim 34 wherein the DNA encodes a variant of a human β_A inhibin chain selected from Phe₃₀₂→Ile or Leu; Gln₂₉₇→Asp or Lys; Trp₃₀₇→Tyr or Phe; Trp₃₁₀→Tyr or Phe; Ile₃₁₁→Phe or Val; Tyr₃₁₇→Trp or Thr; His₃₁₈→Lys; Ala₃₁₉→Ser; Asn₃₂₀→Gln, Tyr or His; Tyr₃₂₁→Thr or Asp, Phe₃₄₀→Tyr; His₃₅₃→Asp; His₃₅₃→Lys (a β_A/β_B hybrid); Phe₃₅₆→Tyr; Val₃₆₄→Phe; Val₃₆₄→Leu; Tyr₃₇₅→Thr; Tyr₃₇₆→Trp; Asn₃₈₉→Gln, His or Lys; Ile₃₉₁→Leu or Thr; Met₃₉₀→Leu or Ser; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr or Ile; or comparably modified human β_B chain
38. The cell of any of claims 34 to 37 which is a eukaryotic cell.

39. A cell-free composition that is free of mature α chain polypeptide containing a human or porcine inhibin α chain prodomain polypeptide sequence as depicted in Fig 1B (porcine α chain) or Fig 6A (human α chain) or an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a said prodomain sequence, the variant being substantially homologous with a polypeptide of a said sequence and being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence.

40. A cell-free composition containing

a) a polypeptide comprising the human inhibin β_A chain prodomain sequence

HSAAPDCPSCALAALPKDVPNSQPEMVEAVKKHILNMLHL (Amino acids 1-40 of Fig 8), PDVTQPVPKAALLNAIRKLHVGKVGGENGYVEIEDDIG (amino acids 44-80 of Fig 8.),

AEMNELMEQTSEIITFAESGTARKTLHFEISKEGSDLSVVERAEVWLFLKVPKAN-RTRTKVTIRLFQQQKHPQGS�DTGEEAEVGLKGERSELLLLSEKVVDA (amino acids 83-185 of Fig 8), STWHVFPVSSSIQRLLD-

QKSSLDVRIACEQCQESGASLVLLG (amino acids 188-230 of Fig 8),

or naturally occurring mammalian amino acid sequence variants thereof;

b) a polypeptide comprising the human inhibin β_B chain prodomain sequence

CTSCGGFRRPEELGRVDGDFLEAV, (amino acids

7-30 of Fig 9),

HILSRLQMRGRPNITHAVPKAAMVTALRKLHAGKVREDGRVEIPHLDDGHASPGAD-GQERVSEIISFAETDGLASSRVRLYFFISNEGNQNLFFVQASLWLYLKLLPYVLEKGS (amino acids 33-145 of Fig 9),

VRVKVYFQEQGHGDRWNMVEKRVLDKRSWHTFPLTEAIQALFERGE (amino acids 149 - 195 of Fig 9),

LNLDVQCDCSCQELAVVPVFVDPGEESHPRPFVVVQARLGDSRHRI (amino acids 198-241 of Fig 9),

or naturally occurring mammalian amino acid sequence variants thereof; or

c) a polypeptide free of the mature α chain amino acid sequence comprising the human inhibin α chain pro-

domain sequences

KVRALFLDALGPPAVTREGGDPGV (amino acids 1 - 24 of Fig 6),

HALGGFTHRGSEPEEEEDVSQAILFPATDASCEDKSAARGLAQEAEGLFRYMFR -
PSQHTRSQRQVTSACLWFHTGLDRQGTAAANSSEPLLGLLALSPGGPVAVPMSLGH -
APPHWAVLHLATSALLTHPVLVLLRCPLCTCSARPEATPFLVAHTRTRPPSGGERA
(amino acids 32 - 199 of Fig 6),

or naturally occurring mammalian amino acid sequence variants thereof.

41. A cell-free composition containing a human or porcine inhibin β chain prodomain polypeptide of a sequence as depicted in Fig 2B (porcine β chains) and Figs 8 and 9 (human β chains) or an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion, or substitution of a said prodomain sequence, the variant being substantially homologous with a polypeptide of a said sequence, and being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence.
42. The composition of claim 41 wherein the β chain is the β_A chain and the composition is free of mature β_A chain sequence.
43. The composition of claim 41 wherein the β chain is the β_B chain and the composition is free of mature β_B chain sequence.
44. The composition of claim 40 wherein the variant is the corresponding porcine amino acid sequence, the composition containing:
 - a) a polypeptide comprising the porcine inhibin β_A chain prodomain sequence depicted at: amino acids 28 to 58; amino acids 61 to 87; amino acids 90 to 108; amino acids 111 to 179; amino acids 182 to 213; amino acids 216 to 258; or amino acids 28 to 87 of Fig 2B; or
 - b) a polypeptide free of the mature α chain amino acid sequence comprising the porcine inhibin α chain prodomain polypeptide sequences depicted at: amino acids 20 to 54; or amino acids 70 to 228 of Fig 1B.
45. The composition of any of claims 39 to 44 wherein the polypeptide is unaccompanied by native glycosylation.
46. The composition of any of claims 39 to 45 which is sterile and wherein the polypeptide further comprises an immunogenic polypeptide.
47. The use of a composition of any of claims 39 to 46 in the preparation of an antibody capable of binding said polypeptide.
48. The composition of any of claims 39 to 46 wherein the polypeptide is conjugated to a detectable group.
49. The composition of claim 48 wherein the group is an enzyme, fluorophore or radioisotope.
50. The composition of any of claims 39 to 44, 48 or 49 which is insolubilized by non-covalent absorption or covalent cross-linking to a water insoluble support.
51. The composition of any of claims 39 to 46, 48 or 49 further comprising a physiologically acceptable implantable matrix for controlled release of the polypeptide into the tissues of an animal.

Claims for the following Contracting State : GR

1. A method comprising culturing a host cell transformed with a vector which includes nucleic acid encoding a human or porcine inhibin α chain and/or a human or porcine inhibin β chain the amino acid sequences of which are as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains), or an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a said depicted sequence, the variant being substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence and 1) being cross-reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; or 2) having like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence.
2. A method according to Claim 1 wherein the nucleic acid encodes a human or porcine inhibin α chain and/or a human or porcine β chain the amino acid sequences of which are as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains).
3. A method according to Claim 1 wherein the vector encodes an allelic variant of human or porcine inhibin α and/or β chain.
4. The method of any one of the preceding claims wherein the nucleic acid encoding the inhibin α chain and/or β chain is operably linked to a promoter recognized by the host cell and including the further step of recovering inhibin α chain, inhibin β chain, inhibin or a β chain dimer from the culture medium.
5. The method of any one of the preceding claims wherein the cell is a prokaryote.
6. The method of any one of the preceding claims wherein the vector comprises nucleic acid encoding the prepro form of an inhibin α chain or an inhibin β chain.
7. A method according to claim 6 wherein the vector comprises nucleic acid encoding the prepro forms of both the inhibin α chain and an inhibin β chain.
8. The method of any one of claim 1 to 4, 6 or 7 wherein the cell is a cell from a multicellular organism and hormonally active inhibin is produced.
9. The method of claim 4 wherein the promoter is a viral promoter.
10. The method of claim 9 wherein the promoter is an SV40 promoter.
11. The method of any preceding claims wherein mature porcine or human inhibin is recovered.
12. The method of any of claims 1 to 5 or 8 to 10 wherein the vector comprises nucleic acid encoding the prepro form of an inhibin β chain and a mature β -chain dimer is recovered free of the α -chain.
13. The method of claim 8 or 11 wherein the β chain is the β_A chain and the inhibin is present in a concentration greater than about 20 ng/ml in the culture medium.
14. A method according to Claim 4 wherein the inhibin is human or porcine inhibin made up of an α and a β chain, amino acid sequences of said α and β chain being selected from those depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains), and amino acid sequence variants by way of insertion, deletion or substitution of a polypeptide of a said depicted sequence, which variants are substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence and 1) are cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; or 2) have like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence; which composition is completely free of unidentified human or porcine proteins.
15. A method according to Claim 14 wherein the inhibin is human or porcine inhibin made up of an α and a β chain, the amino acid sequences of said α and β chain being selected from those depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains).
16. A method according to Claim 4 wherein the recovered inhibin chain is a prodomain of human or porcine α or β_B inhibin as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β_B chain), Fig 6A (human α chain), and Fig 9

(human β_B chain) unassociated with native glycosylation.

17. A method according to Claim 4 wherein a β chain dimer is recovered which is a homodimer of mature human or porcine inhibin β_A or β_B chains, said chains being as depicted in Fig 2B (porcine β chains) and Figs 8 and 9 (human β chains) or an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a polypeptide of a said depicted sequence the variant being substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence and 1) cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; or 2) having like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence; which dimer is free of the inhibin α chain.
18. A method according to Claim 17 wherein a homodimer of mature human or porcine β_B chains or a said amino acid sequence variant thereof is recovered.
19. A method according to Claim 4 wherein a β chain dimer is recovered which is a heterodimer of mature human or porcine inhibin β_A with mature human or porcine inhibin β_B , said chains being as depicted in Fig 2B (porcine β chains) and Figs 8 and 9 (human β chains) or an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a polypeptide of a said depicted sequence the variant being substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence and 1) being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; or 2) having like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence; which dimer is free of the inhibin α chain.
20. Non chromosomal DNA encoding a human or porcine inhibin α or a human or porcine inhibin β chain the amino acid sequences of which are as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains) or an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a polypeptide of a said depicted sequence, the variant being substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence and 1) being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; or 2) having like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence.
21. A DNA according to Claim 20 encoding a human or porcine inhibin α or a human or porcine inhibin β chain whose amino acid sequence is as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains).
22. The DNA of claim 20 or 21 which is free of intervening untranslated sequences.
23. The DNA of any one of Claims 20 to 22 which is labelled with a detectable moiety.
24. A replicable vector comprising a DNA of claim 20 or 21.
25. The vector of Claim 24 comprising a viral promoter operably linked to the DNA encoding the inhibin α and/or β chains.
26. The vector of claim 24 or 25 which contains DNA encoding both an inhibin α and an inhibin β chain.
27. The vector of claim 24 or 25 which contains DNA encoding an inhibin β chain but not the inhibin α chain.
28. A host cell transformed with a replicable vector comprising DNA encoding the human or porcine inhibin α and/or an inhibin β chain the amino acid sequences of which are as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains) or an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a polypeptide of a said depicted sequence, the variant being substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence and 1) being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; or 2) having like hormonal activity to a depicted sequence.
29. A host cell according to Claim 28 wherein the DNA encodes a human or porcine inhibin α and/or an inhibin β chain, the amino acid sequences of which are as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains).
30. The cell of claim 28 or 29 which is a eukaryotic cell.
31. A method according to Claim 4 wherein the recovered inhibin chain is a cell-free composition, free of mature α

chain sequence, containing a human or porcine inhibin α chain prodomain polypeptide sequence as depicted in Fig 1B (porcine α chain) or Fig 6A (human α chain) or an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a said prodomain sequence, the variant being substantially homologous with a polypeptide of a said sequence and being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence.

32. A method according to claim 4 wherein the recovered inhibin chain is a cell-free composition containing

a) a polypeptide comprising the human inhibin β_A chain prodomain sequence

HSAAPDCPSCALAALPKDVPNSQPEMVEAVKKHILNMLHL (amino acids 1-

40 of Fig 8), PDVTQPVPKAALLNAIRKLHVGVGKVGNGYVEIEDDIG
(amino acids 44-80 of Fig 8).

AEMNELMEQTSEIITFAESGTARKTLHFEISKEGSDLSVVERAEVWLFLKVPKAN-
RTRTKVTIRLFQQQKHPQGS�DTGEEAEEVGLKGERSELLLSEKVVDA (amino
acids 83-185 of Fig 8),

STWHVFPVSSSIQRLLDQGKSSLDVRIACEQCQESGASLVLLG (amino acids
188-230 of Fig 8),

or naturally occurring mammalian amino acid sequence variants thereof;

b) a polypeptide comprising the human inhibin β_B chain prodomain sequence

CTSCGGFRRPEELGRVDGDFLEAV, (amino
acids 7-30 of Fig 9),

HILSRLQMRGRPNITHAVPKAAMVTALRKLHAGKVREDGRVEIPHLGDGHASPGAD-
GQERVSEIISFAETDGLASSRVRLYFFISNEGNQNLFFVQASLWLYLKLLPYV-
LEKGS (amino acids 33-145 of Fig 9),

VRVKVYFQEQGHDRWNMVEKRVDLKRSGWHTFPLTEAIQALFERGE (amino
acids 149 - 195 of Fig 9),

LNLDVQCDSQELAVVPVFVDPGEESHPRPFVVVQARLGDSRHRI (amino
acids 198-241 of Fig 9),

or naturally occurring mammalian amino acid sequence variants thereof; or
c) a polypeptide free of the mature α chain amino acid sequence comprising the human inhibin α chain prodomain sequences

KVRALFLDALGPPAVTREGGPGV (amino acids

1 - 24 of Fig 6),

HALGGFTHRGSEPEEEEDVSQAILFPATDASCEDKSAARGLAQEAEGLFRYMFR-
PSQHTRSROVTSQQLWFHTGLDRQGTAAASNSSEPLLGLLALSPGGPVAVPMSLGH-
APPHWAVLHLATSALSLLTHPVLVLLLRCPLECTCSARPEATPFLVAHTRTRPPSG-

GERA (amino acids 32 - 199 of Fig 6),

or naturally occurring mammalian amino acid sequence variants thereof.

33. A method according to Claim 4 wherein the recovered inhibin chain is a cell-free composition containing a human or porcine inhibin β chain prodomain polypeptide of a sequence as depicted in Fig 2B (porcine β chains) and Figs 8 and 9 (human β chains) or an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion, or substitution of a said prodomain polypeptide of a sequence, the variant being substantially homologous with a polypeptide of a said sequence and being cross reactive with antibodies raise against a polypeptide of a depicted sequence.

34. The method of claim 33 wherein the β chain is the β_A chain and the composition is free of mature β_A chain sequence.

35. The method of claim 33 wherein the β chain is the β_B chain and the composition is free of mature β_B chain sequence.

36. The method of claim 32 wherein the variant is the corresponding porcine amino acid sequence, the composition containing:

a) a polypeptide comprising the porcine inhibin β_A chain prodomain sequence depicted at amino acids 28 to 58; amino acids 61 to 87; amino acids 90 to 108; amino acids 111 to 179; amino acids 182 to 213; amino acids 216 to 258; or amino acids 28 to 87 of Fig 2B; or

b) a polypeptide free of the mature α chain amino acid sequence comprising the porcine inhibin α chain prodomain polypeptide sequences depicted at: amino acids 20 to 54; or amino acids 70 to 228 of Fig 1B.

37. The method of any of claims 31 to 36 wherein the polypeptide is unaccompanied by native glycosylation.

38. The method of any one of claims 31 to 37 wherein the composition is sterile and further comprising coupling the polypeptide with an immunogenic polypeptide.

39. The use of a composition of any of claims 31 to 38 in the preparation of an antibody capable of binding said polypeptide.

40. The method of any of claims 31 to 38 further comprising conjugating the polypeptide to a detectable group.

41. The method of claim 40 wherein the group is an enzyme, fluorophore or radioisotope.

42. The method of any of claims 31 to 38, 40, or 41 wherein the composition is insolubilized by non-covalent absorption or covalent cross-linking to a water insoluble support.

43. The method of any of claims 31 to 38 or 40 to 41 further comprising mixing the composition with a physiologically

acceptable implantable matrix for controlled release of the polypeptide into the tissues of an animal.

Claims for the following Contracting States : AT, ES

1. A method comprising culturing a host cell transformed with a vector which includes nucleic acid encoding a human or porcine inhibin α chain and/or a human or porcine inhibin chain the amino acid sequences of which are as depicted in Fig 1A (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains), or an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a said depicted sequence, the variant being substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence and 1) being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; or 2) having like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence.
2. A method according to claim 1 wherein the nucleic acid encodes a human or porcine inhibin α chain and/or a human or porcine β chain the amino acid sequences of which are as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains).
3. A method according to claim 1 wherein the vector encodes an allelic variant of human or porcine inhibin α and/or β chain.
4. The method of any one of the preceding claims wherein the nucleic acid encoding the inhibin α chain and/or β chain is operably linked to a promoter recognized by the host cell and including the further step of recovering inhibin α chain, inhibin β chain, inhibin or a β chain dimer from the culture medium.
5. The method of any one of the preceding claims wherein the cell is a prokaryote.
6. The method of any one of the preceding claims wherein the vector comprises nucleic acid encoding the prepro form of an inhibin α chain or an inhibin β chain.
7. A method according to claim 6 wherein the vector comprises nucleic acid encoding the prepro forms of both the inhibin α chain and an inhibin β chain.
8. The method of any one of claim 1 to 4, 6 or 7 wherein the cell is a cell from a multicellular organism and hormonally active inhibin is produced.
9. The method of claim 4 wherein the promoter is a viral promoter.
10. The method of claim 9 wherein the promoter is an SV40 promoter.
11. The method of any preceding claims wherein mature porcine or human inhibin is recovered.
12. The method of any of claims 1 to 5 or 8 to 10 wherein the vector comprises nucleic acid encoding the prepro form of an inhibin β chain and a mature β -chain dimer is recovered free of the α -chain.
13. The method of claim 8 or 11 wherein the β chain is the β_A chain and the inhibin is present in a concentration greater than about 20 ng/ml in the culture medium.
14. A method according to claim 4 wherein the inhibin is human or porcine inhibin made up of an α and a β chain, the amino acid sequences of said α and β chain being selected from those depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains), and amino acid sequence variants by way of insertion, deletion or substitution of a polypeptide of a said depicted sequence, which variants are substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence and 1) are cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; or 2) have like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence; which composition is completely free of unidentified human or porcine proteins.
15. A method according to claim 14 wherein the inhibin is human or porcine inhibin made up of an α and a β chain, the amino acid sequences of said α and chain being selected from those depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains).

16. A method according to claim 4 wherein the recovered inhibin chain is a prodomain of human or porcine α or β_B inhibin as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β_B chain), Fig 6A (human α chain), and Fig 9 (human β_B chain) unassociated with native glycosylation.
- 5 17. A method according to claim 4 wherein a β chain dimer is recovered which is a homodimer of mature human or porcine inhibin β_A or β_B chains, said chains being as depicted in Fig 2B (porcine β chains) and Figs 8 and 9 (human β chains) or an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a polypeptide of a said depicted sequence the variant being substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence and 1) being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; or 2) having like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence; which dimer is free of the inhibin α chain.
- 10 18. A method according to claim 17 wherein a homodimer of mature human or porcine β_B chains or a said amino acid sequence variant thereof is recovered.
- 15 19. A method according to claim 4 wherein a β chain dimer is recovered which is a heterodimer of mature human or porcine inhibin β_A with mature human or porcine inhibin β_B , said chains being as depicted in Fig 2B (porcine β chains) and Figs 8 and 9 (human β chains) or an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a polypeptide of a said depicted sequence the variant being substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence and 1) being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence, or 2) having like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence; which heterodimer is free of the inhibin α chain.
- 20 20. A method for the production of non chromosomal DNA encoding a human or porcine inhibin α or a human or porcine inhibin β chain as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains) or an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a polypeptide of a said depicted sequence, the variant being substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence and 1) being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; or 2) having like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence; the method comprising chemical synthesis, screening mRNA from ovary, or screening genomic libraries of any cell.
- 25 21. A method according to claim 20 wherein the DNA encodes a human or porcine inhibin α or a human or porcine inhibin β chain whose amino acid sequence is as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains).
- 30 22. The method of claim 20 or 21 wherein the non-chromosomal DNA is free of intervening untranslated sequences.
- 35 23. The method of any one of claims 20. to 22 further comprising the step of labelling the non-chromosomal DNA with a detectable moiety.
- 40 24. A method for the production of a replicable vector, the method comprising inserting a DNA of claim 20 or 21 in a cloning vector.
- 45 25. The method of claim 24 wherein the DNA is inserted into a vector which has a viral promoter operably linked to the DNA encoding the inhibin α and/or β chains thereby to produce an expression vector.
- 50 26. The method of claim 24 or 25 wherein DNA encoding both an inhibin α and an inhibin β chain is inserted into the vector.
- 55 27. The method of claim 24 or 25 wherein DNA encoding an inhibin β chain but not the inhibin α chain is inserted into the vector.
28. A host cell transformed with a replicable vector comprising DNA encoding the human or porcine inhibin α and/or an inhibin β chain the amino acid sequences of which are as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains) or an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a polypeptide of a said depicted sequence, the variant being substantially homologous with a polypeptide of a depicted sequence and 1) being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence; or 2) having like hormonal activity to a polypeptide of a depicted sequence.

29. A host cell according to claim 28 wherein the DNA encodes a human or porcine inhibin α and/or an inhibin β chain, the amino acid sequences of which are as depicted in Fig 1B (porcine α chain), Fig 2B (porcine β chains), Fig 6A (human α chain) and Figs 8 and 9 (human β chains).

5 30. The cell of claim 28 or 29 which is a eukaryotic cell.

31. A method according to claim 4 wherein the recovered inhibin chain is a cell-free composition free of mature α chain sequences containing a human or porcine inhibin α chain prodomain polypeptide sequence as depicted in Fig 1B (porcine α chain) or Fig 6A (human α chain) or an amino acid sequence variant of a said prodomain sequence, the variant being substantially homologous with a polypeptide of a said sequence and being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence.

32. A method according to claim 4 wherein the recovered inhibin chain is a cell-free composition containing

15 a) a polypeptide comprising the human inhibin β_A chain prodomain sequence

HSAAPDCPSCALAALPKDVPNSQPPEMVEAVKKHILNMLHL (amino acids 1-
20 40 of Fig 8, PDVTQPVPKAALLNAIRKLHVGVKGVGENGYVEIEDDIG (amino
acids 44-80 of Fig 8).

25 AEMNELMEQTSEIITFAESGTARKTLHFEISKEGSDLSVVERAEVWFLKVPKAN-
TRTKVTIRLFQQQKHPQGS�DTGEEAEVGLKGERSELLLLSEKVDA, amino
30 acids 83-185 of Fig 8),

STWHVFPVSSSIQRLLDQGKSSLDVRIACEQCQESGASLVLLG (amino acids
35 188-230 of Fig 8),

or naturally occurring mammalian amino acid sequence variants thereof;

40 b) a polypeptide comprising the human inhibin β_B chain prodomain sequence

CTSCGGFRRPEELGRVDGDFLEAV, (amino
45 acids 7-30 of Fig 9),

HILSRLQMRGRPNITHAVPKAAMVTALRKLHAGKVREDGRVEIPHLDGHASPGAD-
50 GQERVSEIISFAETDGLASSRVRLYFFISNEGNQNLFFVQASLWLYLKLLPYV-
LEKGS (amino acids 33-145 of Fig 9),

55 VRVKVYFQEQGHDRWNMVEKRVDLKRSQWHTFPLTEAIQALFERGE (amino
acids 149 - 195 of Fig 9),

LNLDVQCDSCQELAVVPVFVD~~P~~GEESH~~R~~PFVVVQARLGDSRHRI (amino acids 198-241 of Fig 9),

or naturally occurring mammalian amino acid sequence variants thereof; or
c) a polypeptide free of the mature α chain amino acid sequence comprising the human inhibin α chain prodomain sequences

KVRALFLDALGPPAVTREGGPGV (amino acids 1 - 24 of Fig 6),

HALGGFTHRGSEPEEEEDVSQAILFPATDASCEDKSAARGLAQEAEGLFRYMFR-
PSQHTRSRQVTS~~A~~QLWFHTGLDRQGTAA~~S~~NSSEPLLGLLALSPGGPVAVPMSLGH-
APPHWAVLHLATSALLTHPVLVLLLRCP~~L~~CTCSARPEATPFLVAHTRTRPPSG-
GERA (amino acids 32 - 199 of Fig 6),

or naturally occurring mammalian amino acid sequence variants thereof.

33. A method according to claim 4 wherein the recovered inhibin chain is a cell-free composition containing a human or porcine inhibin β chain prodomain polypeptide of a sequence as depicted in Fig 2B (porcine β chains) and Figs 8 and 9 (human β chains) or an amino acid sequence variant by way of insertion, deletion or substitution of a said prodomain polypeptide of a sequence, the variant being substantially homologous with a polypeptide of a said sequence and being cross reactive with antibodies raised against a polypeptide of a depicted sequence.

34. The method of claim 33 wherein the β chain is the β_A chain and the composition is free of mature β_A chain sequence.

35. The method of claim 33 wherein the β chain is the β_B chain and the composition is free of mature β_B chain sequence.

36. The method of claim 32 wherein the variant is the corresponding porcine amino acid sequence, the composition containing:

a) a polypeptide comprising the porcine inhibin β_A chain prodomain sequence depicted at: amino acids 28 to 58; amino acids 61 to 87; amino acids 90 to 108; amino acids 11 to 179; amino acids 182 to 213; amino acids 216 to 258; or amino acids 28 to 87 of Fig 2B; or

b) a polypeptide free of the mature α chain amino acid sequence comprising the porcine inhibin α chain prodomain polypeptide sequences depicted at: amino acids 20 to 54; or amino acids 70 to 228 of Fig 1B.

37. The method of any of claims 31 to 36 wherein the polypeptide is unaccompanied by native glycosylation.

38. The method of any one of claims 31 to 37 wherein the composition is sterile and further comprising coupling the polypeptide to an immunogenic polypeptide.

39. The use of a polypeptide of any of claims 31 to 38 in the preparation of an antibody capable of binding said polypeptide.

40. The method of any of claims 31 to 38 further comprising conjugating the polypeptide to a detectable group.

41. The method of claim 40 wherein the group is an enzyme, fluorophore or radioisotope.

42. The method of any of claims 31 to 38, 40 or 41 wherein the composition is insolubilized by non-covalent absorption

or covalent cross-linking to a water insoluble support.

43. The method of any of claims 31 to 38 or 40 or 41 further comprising mixing the composition with a physiologically acceptable implantable matrix for controlled release of the polypeptide into the tissues of an animal.

Patentansprüche

Patentanspruch für folgende Vertragsstaaten : BE, CH, DE, FR, GB, IT, LI, NL, SE

1. Verfahren, umfassend das Kultivieren einer Wirtszelle, die mit einem Vektor transformiert wurde, der Nukleinsäure enthält, die für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α -Kette und/oder eine menschliche oder Schweine-Inhibin- β -Kette, deren Aminosäuresequenzen wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind, oder eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution einer der dargestellten Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante kodiert, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist, jedoch unter Ausschuß der Rinder-Inhibin- α -Kette und der partiellen Rinder-Inhibin- β -Kette der Sequenz

Gly-Leu-Glu-Cys-Asp-Gly-Lys-Val-Asn-Ile-Cys-
Cys-Lys-Lys-Gln-Phe-Phe-Val-Ser-Phe-Lys-Asp-Ile-Gly-Trp-
Asn-Asp-Trp-Ile-Ile-Ala-Pro-Ser-Gly-Tyr-His-Ala-Asn-Tyr-
Cys-Glu-Gly-Glu-Cys-Pro-Ser-His-Ile-Ala-Gly-Thr-Ser-Gly-
Ser-Ser-Leu-Ser-Phe-His-Ser-Thr-Val-Ile-Asn-His-Tyr-Arg-
Met-Arg-Gly-His-Ser

und 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern ist; oder 2) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzt.

2. Verfahren nach Anspruch 1, worin die Nukleinsäure für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α -Kette und/oder eine menschliche oder Schweine-Inhibin- β -Kette kodiert, deren Aminosäuresequenzen wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind.
3. Verfahren nach Anspruch 1, worin der Vektor für eine Inhibin- β -Kette oder eine Aminosäuresequenzvariante davon mit Ausnahme der nativen menschlichen oder Schweine- β_A - oder der partiellen Rinder-Inhibin- β -Kette, wie in Anspruch 1 dargelegt, kodiert.
4. Verfahren nach Anspruch 1, worin die Nukleinsäure für eine Variante kodiert, ausgewählt aus: den Schweine-Inhibinderivaten (Asn₂₆₆→Gln)Inh α ; [Cys₃₂₅ oder Cys₃₂₄→ Δ]Inh α ; [Cys₃₆₁ oder Cys₃₆₃→ Δ]Inh α ; [Lys₃₂₁ oder Lys₃₂₂→ Δ]Inh β_A ; [Lys₃₂₂→His oder Ser] Inh β_A ; [Lys₃₁₅→Arg; Val₃₁₆→Thr]Inh β_A ; [Cys₃₈₈ oder Cys₃₉₀→ Δ]Inh β_A ; [Lys₄₁₁→Gln]Inh β_A ; [Arg₃₁₅→Lys; Val₃₁₆→Thr]Inh β_B ; [Cys₃₁₉ oder Cys₃₂₀→ Δ]Inh β_B ; [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→Pro Phe Gly] Inh β_B ; [Arg₃₉₅→Gln]Inh β_B ,
worin Inh eine Abkürzung für Inhibin ist und die Nummern der Reste für Inh β_B die für den entsprechenden Inh β_A -Rest verwendeten sind (siehe Fig. 2B); den menschliche Inhibin- β_A -Ketten-Varianten, die Variationen aufweisen, die Substitution oder Löschung eines Restes oder Einfügung neben einem Rest, ausgewählt aus den Resten 293 - 297, 364 - 376 und 387 - 398, der in Fig. 8 dargestellten Sequenz sind; und den Varianten menschlicher α -Ketten, die zu mehr als 90% homolog zu der in Fig. 6A dargestellten Sequenz sind.
5. Verfahren nach Anspruch 1, worin die Nukleinsäure für eine Variante einer menschlichen β_A -Inhibin-Kette, ausgewählt aus

Phe₃₀₂→Ile oder Leu; Gln₂₉₇→Asp oder Lys; Trp₃₀₇→Tyr oder Phe; Trp₃₁₀→Tyr oder Phe; Ile₃₁₁→Phe oder Val; Tyr₃₁₇→Trp oder Thr; His₃₁₈→Lys; Ala₃₁₉→Ser; Asn₃₂₀→Gln, Tyr oder His; Tyr₃₂₁→Thr oder Asp, Phe₃₄₀→Tyr; His₃₅₃→Asp; His₃₅₃→Lys (ein β_A/β_B-Hybrid); Phe₃₅₆→Tyr; Val₃₆₄→Phe; Val₃₆₄→Leu; Tyr₃₇₅→Thr; Tyr₃₇₆→Trp; Asn₃₈₉→Gln, His oder Lys; Ile₃₉₁→Leu oder Thr; Met₃₉₀→Leu oder Ser; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr oder Ile; oder eine vergleichbar modifizierte menschliche β_B-Kette kodiert.

6. Verfahren nach einem der vorangegangenen Ansprüche, worin die Nukleinsäure, die für die Inhibin-α-Kette und/oder -β-Kette kodiert, mit einem von der Wirtszelle erkannten Promotor operabel verbunden ist und das den weiteren Schritt der Gewinnung von Inhibin oder einem β-Ketten-Dimer aus dem Kulturmedium umfaßt.
7. Verfahren nach einem der vorangegangenen Ansprüche, worin die Zelle ein Prokaryot ist.
8. Verfahren nach einem der vorangegangenen Ansprüche, worin der Vektor Nukleinsäure umfaßt, die für die Präpro-Form einer Inhibin-α-Kette oder einer Inhibin-β-Kette kodiert.
9. Verfahren nach Anspruch 8, worin der Vektor eine Nukleinsäure umfaßt, die sowohl für eine Präpro-Form einer Inhibin-α-Kette als auch einer Inhibin-β-Kette kodiert.
10. Verfahren nach einem der Ansprüche 1-6, 8 oder 9, worin die Zelle eine Zelle aus einem vielzelligen Organismus ist und hormonell aktives Inhibin produziert wird.
11. Verfahren nach Anspruch 6, worin der Promotor ein viraler Promotor ist.
12. Verfahren nach Anspruch 11, worin der Promotor ein SV40-Promotor ist.
13. Verfahren nach einem der vorangegangenen Ansprüche, worin reifes Schweine- oder menschliches Inhibin gewonnen wird.
14. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 7 oder 10-12, worin der Vektor Nukleinsäure umfaßt, die für die Präpro-Form einer Inhibin-β-Kette kodiert, und ein reifes β-Ketten-Dimer frei von der α-Kette gewonnen wird.
15. Verfahren nach Anspruch 10 oder 13, worin die β-Kette die β_A-Kette ist und das Inhibin in einer Konzentration von über etwa 20 ng/ml im Kulturmedium vorliegt.
16. Zusammensetzung, umfassend menschliches oder Schweine-Inhibin, das aus einer α- und einer β-Kette besteht, wobei die Aminosäuresequenzen der α- und β-Ketten aus jenen in Fig. 1B (Schweine-α-Kette), Fig. 2B (Schweine-β-Ketten), Fig. 6A (menschliche α-Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β-Ketten) dargestellt ausgewählt sind, und durch Einfügung, Löschung oder Substitution eines Polypeptids mit einer der dargestellten Sequenzen erhaltenen Aminosäuresequenz-Varianten, wobei die Varianten im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz sind, jedoch unter Ausschluß der Rinder-Inhibin-α-Kette, und 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern sind; oder 2) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzen; wobei die Zusammensetzung vollständig frei von nicht identifizierten menschlichen oder Schweine-Proteinen ist.
17. Zusammensetzung nach Anspruch 16, worin die Sequenzen der α- und β-Ketten aus jenen ausgewählt sind, die in Fig. 1B (Schweine-α-Kette), Fig. 2B (Schweine-β-Ketten), Fig. 6A (menschliche α-Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β-Ketten) dargestellt sind.
18. Zusammensetzung nach Anspruch 16, worin die Varianten ausgewählt werden aus: den Schweine-Inhibinderivaten
(Asn₂₆₆→In)Glnhα; [Cys₃₂₅ oder Cys₃₂₄→Δ]Inhα; (Cys₃₆₁ oder Cys₃₆₃→Δ]Inhα; [Lys₃₂₁ oder Lys₃₂₂→Δ]Inhβ_A;
[Lys₃₂₂→His oder Ser]Inhβ_A; [Lys₃₁₅→Arg; Val₃₁₆→Thr] Inhβ_A; [Cys₃₈₈ oder Cys₃₉₀→Δ]Inhβ_A, [Lys₄₁₁→Gln]Inhβ_A;
[Arg₃₁₅→Lys; Val₃₁₆→Thr]Inhβ_B; [Cys₃₁₉ oder Cys₃₂₀→Δ]Inhβ_B [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→Pro Phe Gly]Inhβ_B; [Arg₃₉₅→Gln] Innβ_B,
worin Inh eine Abkürzung für Inhibin ist und die Nummern der Reste für Inhβ_B die für den entsprechenden Inhβ_A-Rest verwendeten sind (siehe Fig. 2B); den menschlichen Inhibin-β_A-Ketten-Varianten, die Variationen aufweisen, die Substitution oder Löschung eines Restes oder Einfügung neben einem Rest, ausgewählt aus den Resten 293 - 297, 364 - 376 und 387 - 398, der in Fig. 8 dargestellten Sequenz, sind; und den Varianten menschlicher α-Ketten,

die zu mehr als 90% homolog zu der in Fig. 6A dargestellten Sequenz sind.

19. Zusammensetzung nach Anspruch 16, umfassend eine Variante einer menschlichen β_A -Inhibin-Kette, ausgewählt aus Phe₃₀₂→Ile oder Leu; Gln₂₉₇→Asp oder Lys; Trp₃₀₇→Tyr oder Phe; Trp₃₁₀→Tyr oder Phe; Ile₃₁₁→Phe oder Val; Tyr₃₁₇→Trp oder Thr; His₃₁₈→Lys; Ala₃₁₉→Ser; Asn₃₂₀→Gln, Tyr oder His; Tyr₃₂₁→Thr oder Asp, Phe₃₄₀→Tyr; His₃₅₃→Asp; His₃₅₃→Lys (a β_A/β_B hybrid); Phe₃₅₆→Tyr; Val₃₆₄→Phe; Val₃₆₄→Leu; Tyr₃₇₅→Thr; Tyr₃₇₆→Trp; Asn₃₈₉→Gln, His oder Lys; Ile₃₉₁→Leu oder Thr; Met₃₉₀→Leu oder Ser; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr oder Ile; oder eine vergleichbar modifizierte menschliche β_B -Kette.
20. Zusammensetzung, umfassend eine Prodomäne von menschlichem oder Schweine- α - oder - β_B -Inhibin, wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β_B -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 9 (menschliche β_B -Kette) dargestellt, ist, die nicht mit nativer Glykosylierung assoziiert ist.
21. Zusammensetzung, umfassend ein Homodimer von reifen menschlichen oder Schweine-Inhibin- β_A - oder - β_B -Ket-ten, wobei die Ketten wie in Fig. 2B (Schweine- β -Ketten) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind, oder eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution eines Polypeptids mit einer der dargestellten Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante ist, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist und 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern ist; oder 2) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzt; wobei das Dimer frei von der Inhibin- α -Kette ist.
22. Zusammensetzung nach Anspruch 21, die ein Homodimer von reifen menschlichen oder Schweine- β_B -Ketten oder eine der Aminosäuresequenz-Varianten davon ist.
23. Zusammensetzung, umfassend ein Heterodimer von reifem menschlichem oder Schweine-Inhibin- β_A mit reifem menschlichem oder Schweine-Inhibin- β_B , wobei die Ketten wie in Fig. 2B (Schweine- β -Ketten) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind, oder einer durch Einfügung, Löschung oder Substitution eines Polypeptids mit einer der dargestellten Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist und 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern ist; oder 2) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzt; wobei die Zusammensetzung frei von der Inhibin- α -Kette ist.
24. Nicht-chromosomale DNA, die für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α -oder eine menschliche oder Schweine-Inhibin- β -Kette, wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt, oder für eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution eines Polypeptids mit einer der dargestellten Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante kodiert, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist, jedoch unter Ausschluss der Rinder-Inhibin- α -Kette und der partiellen Rinder-Inhibin- β -Kette mit der Sequenz

Gly-Leu-Glu-Cys-Asp-

Gly-Lys-Val-Asn-Ile-Cys-Cys-Lys-Lys-Gln-Phe-Phe-Val-Ser-

Phe-Lys-Asp-Ile-Gly-Trp-Asn-Asp-Trp-Ile-Ile-Ala-Pro-Ser-

Gly-Tyr-His-Ala-Asn-Tyr-Cys-Glu-Gly-Glu-Cys-Pro-Ser-His-

Ile-Ala-Gly-Thr-Ser-Gly-Ser-Ser-Leu-Ser-Phe-His-Ser-Thr-

Val-Ile-Asn-His-Tyr-Arg-Met-Arg-Gly-His-Ser

und 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern ist; oder 2) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzt.

25. DNA nach Anspruch 24, die für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α -oder eine menschliche oder Schweine-Inhibin- β -Kette kodiert, deren Aminosäuresequenz wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ket-

ten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt ist.

26. DNA nach Anspruch 24, die für eine Variante kodiert, ausgewählt aus: den Schweine-Inhibinderivaten (Asn₂₆₆→Gln) Inh α ; [Cys₃₂₅ oder Cys₃₂₄→ Δ]Inh α ; [Cys₃₆₁ oder Cys₃₆₃→ Δ]Inh α ; [Lys₃₂₁ oder Lys₃₂₂→ Δ]Inh β_A ; [Lys₃₂₂→His oder Ser]Inh β_A ; [Lys₃₁₅→Arg; Val₃₁₆→Thr] Inh β_A ; [Cys₃₈₈ oder Cys₃₉₀→ Δ]Inh β_A ; [Lys₄₁₁→Gln]Inh β_A ; [Arg₃₁₅→Lys; Val₃₁₆→Thr]Inh β_B ; [Cys₃₁₉ oder Cys₃₂₀→ Δ]Inh β_B ; [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→Pro Phe Gly]Inh β_B ; [Arg₃₉₅→Gln] Inh β_B ,
worin Inh eine Abkürzung für Inhibin ist und die Nummern der Reste für Inh β_B die für den entsprechenden Inh β_A -Rest verwendeten sind (siehe Fig. 2B); den menschlichen Inhibin- β_A -Ketten-Varianten, die Variationen aufweisen, die Substitution oder Löschung eines Restes oder Einfügung neben einem Rest, ausgewählt aus den Resten 293 - 297, 364 - 376 und 387 - 398, der in Fig. 8 dargestellten Sequenz sind; und den Varianten menschlicher α -Ketten, die zu mehr als 90% homolog zu der in Fig. 6A dargestellten Sequenz sind.
27. DNA nach Anspruch 24, die für eine Variante einer menschlichen β -Inhibin-Kette, ausgewählt aus Phe₃₀₂→Ile oder Leu; Gln₂₉₇→Asp oder Lys; Trp₃₀₇→Tyr oder Phe; Trp₃₁₀→Tyr oder Phe; Ile₃₁₁→Phe oder Val; Tyr₃₁₇→Trp oder Thr; His₃₁₈→Lys; Ala₃₁₉→Ser; Asn₃₂₀→Gln, Tyr oder His; Tyr₃₂₁→Thr oder Asp, Phe₃₄₀→Tyr; His₃₅₃→Asp; His₃₅₃→Lys (ein β_A/β_B Hybrid); Phe₃₅₆→Tyr; Val₃₆₄→Phe; Val₃₆₄→Leu; Tyr₃₇₅→Thr; Tyr₃₇₆→Trp; Asn₃₈₉→Gln, His oder Lys; Ile₃₉₁→Leu oder Thr; Met₃₉₀→Leu oder Ser; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr oder Ile;
oder eine vergleichbar modifizierte menschliche β_B -Kette kodiert.
28. DNA nach einem der Ansprüche 24 bis 27, die frei von intervenierenden untranslatierten Sequenzen ist.
29. DNA nach einem der Ansprüche 24 bis 28, die mit einer detektierbaren Gruppe markiert ist.
30. Replizierbarer Vektor, der eine DNA nach einem der Ansprüche 21 bis 27 umfaßt.
31. Vektor nach Anspruch 30, der einen viralen Promotor aufweist, der mit der für die Inhibin- α - und/oder - β -Ketten kodierenden DNA operal verbunden ist.
32. Vektor nach Anspruch 30 oder 31, der DNA enthält, die sowohl für eine Inhibin- α - als auch eine Inhibin- β -Kette kodiert.
33. Vektor nach Anspruch 30 oder 31, der DNA enthält, die für eine Inhibin- β -Kette, nicht jedoch für die Inhibin- α -Kette kodiert.
34. Wirtszelle, die mit einem replizierbaren Vektor transformiert wurde, der DNA enthält, die für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α -Kette und/oder eine -Inhibin- β -Kette, deren Aminosäuresequenzen wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind, oder für eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution eines Polypeptids mit einer der dargestellten Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante kodiert, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist, jedoch unter Ausschluß der Rinder-Inhibin- α -Kette und der partiellen Rinder-Inhibin- β -Kette mit der Sequenz

Gly-Leu-Glu-Cys-Asp-Gly-
Lys-Val-Asp-Ile-Cys-Cys-Lys-Lys-Gln-Phe-Phe-Val-Ser-Phe-
Lys-Asp-Ile-Gly-Trp-Asn-Asp-Trp-Ile-Ile-Ala-Pro-Ser-Gly-
Tyr-His-Ala-Asn-Tyr-Cys-Glu-Gly-Glu-Cys-Pro-Ser-His-Ile-
Ala-Gly-Thr-Ser-Gly-Ser-Ser-Leu-Ser-Phe-His-Ser-Thr-Val-
Ile-Asn-His-Tyr-Arg-Met-Arg-Gly-His-Ser

und wobei die Variante 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Anti-

körpern ist; oder 2) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzt.

35. Wirtszelle nach Anspruch 34, worin die DNA für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α - und/oder eine -Inhibin- β -Kette kodiert, deren Aminosäure-Sequenzen wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind.

36. Wirtszelle nach Anspruch 34, worin die DNA für eine Variante kodiert, ausgewählt aus: den Schweine-Inhibinderivaten

(Asn₂₆₆→Gln) Inh α ; [Cys₃₂₅ oder Cys₃₂₄→ Δ] Inh α ; [Cys₃₆₁ oder Cys₃₆₃→ Δ] Inh α ; [Lys₃₂₁ oder Lys₃₂₂→ Δ] Inh β_A ; [Lys₃₂₂→His oder Ser] Inh β_A ; [Lys₃₁₅→Arg; Val₃₁₆→Thr] Inh β_A ; [Cys₃₈₈ oder Cys₃₉₀→ Δ] Inh β_A ; (Lys₄₁₁→Gln) Inh β_A ; [Arg₃₁₅→Lys; Val₃₁₆→Thr] Inh β_B ; [Cys₃₁₉ oder Cys₃₂₀→ Δ] Inh β_B ; [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→Pro Phe Gly] Inh β_B ; [Arg₃₉₅→Gln] Inh β_B ,

worin Inh eine Abkürzung für Inhibin ist und die Nummern der Reste für Inh β_B die für den entsprechenden Inh β_A -Rest verwendeten sind (siehe Fig. 2B); den menschlichen Inhibin- β_A -Ketten-Varianten, die Variationen aufweisen, die Substitution oder Löschung i eines Restes oder Einfügung neben einem Rest, ausgewählt aus den Resten 293 - 297, 364 - 376 und 387 - 398, der in Fig. 8 dargestellten Sequenz sind; und den Varianten menschlicher α -Ketten, die zu mehr als 90% homolog zu der in Fig. 6A dargestellten Sequenz sind.

37. Wirtszelle nach Anspruch 34, worin die DNA für eine Variante einer menschlichen β_A -Inhibin-Kette, ausgewählt aus:

Phe₃₀₂→Ile oder Leu; Gln₂₉₇→Asp oder Lys; Trp₃₀₇→Tyr oder Phe; Trp₃₁₀→Tyr oder Phe; Ile₃₁₁→Phe oder Val; Tyr₃₁₇→Trp oder Thr; His₃₁₈→Lys; Ala₃₁₉→Ser; Asn₃₂₀→Gln, Tyr oder His; Tyr₃₂₁→Thr oder Asp, Phe₃₄₀→Tyr; His₃₅₃→Asp; His₃₅₃→Lys (ein β_A/β_B -Hybrid); Phe₃₅₆→Tyr; Val₃₆₄→Phe; Val₃₆₄→Leu; Tyr₃₇₅→Thr; Tyr₃₇₆→Trp; Asn₃₈₉→Gln, His oder Lys; Ile₃₉₁→Leu oder Thr; Met₃₉₀→Leu oder Ser; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr oder Ile; oder einer vergleichbar modifizierten menschlichen β_B -Kette kodiert.

38. Zelle nach irgendeinem der Ansprüche 34 - 37, die eine eukaryotische Zelle ist.

39. Zellfreie Zusammensetzung, die frei von reifem α -Ketten-Polypeptid ist, die eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α -Ketten-Prodomanen-Polypeptidsequenz, wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette) oder Fig. 6A (menschliche α -Kette) dargestellt, oder eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution einer dieser Prodomanen-Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante enthält, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer der dargestellten Sequenzen und kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer der dargestellten Sequenzen gebildeten Antikörpern ist.

40. Zellfreie Zusammensetzung, umfassend

a) ein Polypeptid, umfassend die menschliche Inhibin- β_A -Ketten-Prodomanensequenz

HSAAPDCPSCALAALPKDVPNSQPPEMVEAVKKHILNMLHL

(Aminosäuren 1 - 40 aus Fig. 8)

PDVTQPVPKAALLNAIRKLHVGKVGNGYVEIEDDIG

(Aminosäuren 44 - 80 aus Fig. 8)

AEMNELMEQTSEIITFAESGTARKTLHFEISKEGSDLSVVERAEVWFLFKVPKAN-

RTRTKVTIRLFQQQKHPQGSLDTGEEAEVGLKGERSELLSEKVVDA

(Aminosäuren 83 - 185 aus Fig. 8) **STWHVFPVSSSIQRLLD-**

QGKSSLDVRIACEQCQESGASLVLLG

(Aminosäuren 188 - 230 aus Fig. 8)

oder natürlich vorkommende Säugetier-Aminosäuresequenz-Varianten davon;
b) ein Polypeptid, umfassend die menschliche Inhibin- β_B -Ketten-Prodomänensequenz

5 CTSCGGFRRPEELGRVDGDFLEAV

(Aminosäuren 7 - 30 aus Fig. 9)

10 HILSRLQMRGRPNITHAVPKAAMVTALRKLHAGKVREDGRVEIPHLDGHASPGAD-
GQERVSEIISFAETDGLASSRVRLYFFISNEGNQNLFFVQASLWLYLKLLPYVLEKGS

15 (Aminosäuren 33 - 145 aus Fig. 9)

VRVKVYFQEQGHGDRWNMVEKRVDLKRSGWHTFPLTEAIQALFERGE

20 (Aminosäuren 149 - 195 aus Fig. 9)

LNLDVQCDCSCQELAVVPVFVDPGEESHRPFVVVQARLGDSRHR I

25 (Aminosäuren 198 - 241 aus Fig. 9)

oder natürlich vorkommende Säugetier-Aminosäuresequenz-Varianten davon; oder
c) ein Polypeptid, das frei von der reifen α -Ketten-Aminosäuresequenz ist, umfassend die menschlichen In-
hibin- α -Ketten-Prodomänensequenzen

30 KVRALFLDALGPPAVTREGGDPGV

35 (Aminosäuren 1 - 24 aus Fig. 6)

40 HALGGFTHRGSEPEEEEDVSQAILFPATDASCEDKSAARGLAQEAEEGLFRYMFR -
PSQHTRSQRVTSACLWFHTGLDRQGTAAANSSEPLLGLLALSPGGPVAVPMSLGH -
APPHWAVLHLATSALLTHPVLVLLLRCPCTCSARPEATPFLVAHTRTRPPSGGERA
(Aminosäuren 32 - 199 aus Fig. 6)

45 oder natürlich vorkommende Säugetier-Aminosäuresequenz-Varianten davon.

41. Zellfreie Zusammensetzung umfassend ein menschliches oder Schweine-Inhibin- β -Ketten-Prodomänen-Polypep-
tid mit einer Sequenz wie in Fig. 2B (Schweine- β -Ketten) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt, oder
50 eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution einer dieser Prodomänen-Polypeptide mit einer dieser Sequen-
zen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid
mit einer der dargestellten Sequenzen und kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz
gebildeten Antikörpern ist.

42. Zusammensetzung nach Anspruch 41, worin die β -Kette die β_A -Kette ist und die Zusammensetzung frei von reifer
 β_B -Ketten-Sequenz ist.

43. Zusammensetzung nach Anspruch 41, worin die β -Kette die β_B -Kette ist und die Zusammensetzung frei von reifer

β_B -Ketten-Sequenz ist.

44. Zusammensetzung nach Anspruch 40, worin die Variante die entsprechende Schweine-Aminosäuresequenz ist, wobei die Zusammensetzung enthält:

a) ein Polypeptid, umfassend die Schweine-Inhibin- β_A -Ketten-Prodomänensequenz, die dargestellt wird durch die Aminosäuren: 28-58; 61-87; 90-108; 111-179; 182-213; 216-258; oder 28-87 aus Fig. 2B; oder
b) ein Polypeptid, das frei von der reifen α -Ketten-Aminosäuresequenz ist, umfassend die Schweine-Inhibin- α -Ketten-Prodomänen-Polypeptidsequenzen, die dargestellt werden durch die Aminosäuren: 20-54 oder 70-228 aus Fig. 1 B.

45. Zusammensetzung nach einem der Ansprüche 39 bis 44, worin das Polypeptid nicht von nativer Glykosylierung begleitet wird.

46. Zusammensetzung nach einem der Ansprüche 39 bis 45, die steril ist und worin das Polypeptid weiters ein immunogenes Polypeptid umfaßt.

47. Verwendung einer Zusammensetzung nach einem der Ansprüche 39 bis 46 zur Herstellung eines Antikörpers, der in der Lage ist, das Polypeptid zu binden.

48. Zusammensetzung nach einem der Ansprüche 39 bis 46, worin das Polypeptid an eine detektierbare Gruppe konjugiert ist.

49. Zusammensetzung nach Anspruch 48, worin die Gruppe ein Enzym, Fluorophor oder Radioisotop ist.

50. Zusammensetzung nach einem der Ansprüche 39 bis 44, 48 oder 49, die durch nichtkovalente Absorption oder kovalente Vernetzung an einen wasserunlöslichen Träger unlöslich gemacht ist.

51. Zusammensetzung nach einem der Ansprüche 39 bis 46, 48 oder 49, weiters umfassend eine physiologisch annehmbare, implantierbare Matrix zur gesteuerten Freisetzung des Polypeptids in die Gewebe eines Tieres.

Patentansprüche für folgenden Vertragsstaat : LU

1. Verfahren, umfassend das Kultivieren einer Wirtszelle, die mit einem Vektor transformiert wurde, der Nukleinsäure enthält, die für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α -Kette und/oder eine menschliche oder Schweine-Inhibin- β -Kette, deren Aminosäuresequenzen wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind, oder eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution einer der dargestellten Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante kodiert, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist, jedoch unter Ausschluss der Rinder-Inhibin- α -Kette, und 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern ist; oder 2) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzt.

2. Verfahren nach Anspruch 1, worin die Nukleinsäure für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α -Kette und/oder eine menschliche oder Schweine-Inhibin- β -Kette kodiert, deren Aminosäuresequenzen wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind.

3. Verfahren nach Anspruch 1, worin der Vektor für eine Inhibin- β -Kette oder eine Aminosäuresequenzvariante davon mit Ausnahme der nativen menschlichen oder Schweine- β_A kodiert.

4. Verfahren nach Anspruch 1, worin die Nukleinsäure für eine Variante, ausgewählt aus: den Schweine-Inhibinderivaten

(Asn₂₆₆→Gln)Inh α ; [Cys₃₂₅ oder Cys₃₂₄→ Δ]Inh α ; [Cys₃₆₁ oder Cys₃₆₃→ Δ]Inh α ; [Lys₃₂₁ oder Lys₃₂₂→ Δ]Inh β_A ; [Lys₃₂₂→His oder Ser]Inh β_A ; [Lys₃₁₅→Arg; Val₃₁₆→Thr]Inh β_A ; [Cys₃₈₈ oder Cys₃₉₀→ Δ]Inh β_A ; [Lys₄₁₁→Gln]Inh β_A ; [Arg₃₁₅→Lys; Val₃₁₆→Thr]Inh β_B ; [Cys₃₁₉ oder Cys₃₂₀→ Δ]Inh β_B ; [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→Pro Phe Gly]Inh β_B ; [Arg₃₉₅→Gln]Inh β_B .

worin Inh eine Abkürzung für Inhibin ist und die Nummern der Reste für $\text{Inh}\beta_B$ die für den entsprechenden $\text{Inh}\beta_A$ -Rest verwendeten sind (siehe Fig. 2B); den menschlichen Inhibin- β_A -Ketten-Varianten, die Variationen aufweisen, die Substitution oder Löschung eines Restes oder Einfügung neben einem Rest, ausgewählt aus den Resten 293 - 297, 364 - 376 und 387 - 398, der in Fig. 8 dargestellten Sequenz sind; und den Varianten menschlicher α -Ketten, die zu mehr als 90% homolog zu der in Fig. 6A dargestellten Sequenz sind, kodiert.

- 5 5. Verfahren nach Anspruch 1, worin die Nukleinsäure für eine Variante einer menschlichen β_A -Inhibin-Kette, ausgewählt aus

10 Phe₃₀₂→Ile oder Leu; Gln₂₉₇→Asp oder Lys; Trp₃₀₇→Tyr oder Phe; Trp₃₁₀→Tyr oder Phe; Ile₃₁₁→Phe oder Val; Tyr₃₁₇→Trp oder Thr; His₃₁₈→Lys; Ala₃₁₉→Ser; Asn₃₂₀→Gln, Tyr oder His; Tyr₃₂₁→Thr oder Asp, Phe₃₄₀→Tyr; His₃₅₃→Asp; His₃₅₃→Lys (ein β_A/β_B -Hybrid); Phe₃₅₆→Tyr; Val₃₆₄→Phe; Val₃₆₄→Leu; Tyr₃₇₅→Thr; Tyr₃₇₆→Trp; Asn₃₈₉→Gln, His oder Lys; Ile₃₉₁→Leu oder Thr; Met₃₉₀→Leu oder Ser; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr oder Ile; oder eine vergleichbar modifizierte menschliche β_B -Kette kodiert.

- 15 6. Verfahren nach einem der vorangegangenen Ansprüche, worin die Nukleinsäure, die für die Inhibin- α -Kette und/oder - β -Kette kodiert, mit einem von der Wirtszelle erkannten Promotor operabel verbunden ist und das den weiteren Schritt der Gewinnung von Inhibin oder eines β -Ketten-Dimers aus dem Kulturmedium umfaßt.

- 20 7. Verfahren nach einem der vorangegangenen Ansprüche, worin die Zelle ein Prokaryot ist.

8. Verfahren nach einem der vorangegangenen Ansprüche, worin der Vektor Nukleinsäure umfaßt, die für die Präpro-Form einer Inhibin- α -Kette oder einer Inhibin- β -Kette kodiert.

- 25 9. Verfahren nach Anspruch 8, worin der Vektor eine Nukleinsäure umfaßt, die sowohl für eine Präpro-Form einer Inhibin- α -Kette als auch einer Inhibin- β -Kette kodiert.

10. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 6, 8 oder 9, worin die Zelle eine Zelle aus einem vielzelligen Organismus ist und hormonell aktives Inhibin produziert wird.

- 30 11. Verfahren nach Anspruch 6, worin der Promotor ein viraler Promotor ist.

12. Verfahren nach Anspruch 11, worin der Promotor ein SV40-Promotor ist.

- 35 13. Verfahren nach einem der vorangegangenen Ansprüche, worin reifes Schweine- oder menschliches Inhibin gewonnen wird.

14. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 7 oder 10 bis 12, worin der Vektor Nukleinsäure umfaßt, die für die Präpro-Form einer Inhibin- β -Kette kodiert, und ein reifes β -Ketten-Dimer frei von der α -Kette gewonnen wird.

- 40 15. Verfahren nach Anspruch 10 oder 13, worin die β -Kette die β_A -Kette ist und das Inhibin in einer Konzentration von über etwa 20 ng/ml im Kulturmedium vorliegt.

- 45 16. Zusammensetzung, umfassend menschliches oder Schweine-Inhibin, das aus einer α - und einer β -Kette besteht, wobei die Aminosäuresequenzen der α - und β -Ketten aus jenen in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellten ausgewählt sind, und durch Einfügung, Löschung oder Substitution eines Polypeptids mit einer der dargestellten Sequenzen erhaltenen Aminosäuresequenz-Varianten, wobei die Varianten im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz sind, jedoch unter Ausschluß der Rinder-Inhibin- α -Kette, und 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern sind; oder 2) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzen; wobei die Zusammensetzung vollständig frei von nicht identifizierten menschlichen oder Schweine-Proteinen ist.

- 55 17. Zusammensetzung nach Anspruch 16, worin die Sequenzen der α - und β -Ketten aus jenen ausgewählt sind, die in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind.

18. Zusammensetzung nach Anspruch 16, worin die Varianten ausgewählt werden aus: den Schweine-Inhibinderivaten (Asn₂₆₆→Ile) Gln α ; [Cys₃₂₅ oder Cys₃₂₄→ Δ]In α ; [Cys₃₆₁ oder Cys₃₆₃→ Δ]In α ; [Lys₃₂₁ oder Lys₃₂₂→ Δ]In β_A ;

[Lys₃₂₂→His oder Ser]Inhβ_A; [Lys₃₁₅→Arg; Val₃₁₆→Thr] Inhβ_A; [Cys₃₈₈ oder Cys₃₉₀→Δ]Inhβ_A; [Lys₄₁₁→Gln]Inhβ_A; [Arg₃₁₅→Lys; Val₃₁₆→Thr]Inhβ_B; [Cys₃₁₉ oder Cys₃₂₀→Δ]Inhβ_B [Prc₃₈₁ Gly₃₈₂→ Pro Phe Gly]Inhβ_B; [Arg₃₉₅→Gln] Inhβ_B,

worin Inh eine Abkürzung für Inhibin ist und die Nummern der Reste für Inhβ_B die für den entsprechenden Inhβ_A-Rest verwendeten sind (siehe Fig. 2B); den menschlichen Inhibin-β_A-Ketten-Varianten, die Variationen aufweisen, die Substitution oder Löschung eines Restes oder Einfügung neben einem Rest, ausgewählt aus den Resten 293 - 297, 364 - 376 und 387 - 398, der in Fig. 8 dargestellten Sequenz sind; und den Varianten menschlicher α-Ketten, die zu mehr als 90% homolog zu der in Fig. 6A dargestellten Sequenz sind.

19. Zusammensetzung nach Anspruch 16, umfassend eine Variante einer menschlichen β_A-Inhibin-Kette, ausgewählt aus Phe₃₀₂→Ile oder Leu; Gln₂₉₇→Asp oder Lys; Trp₃₀₇→Tyr oder Phe; Trp₃₁₀→Tyr oder Phe; Ile₃₁₁→Phe oder Val; Tyr₃₁₇→Trp oder Thr; His₃₁₈→Lys; Ala₃₁₉→Ser; Asn₃₂₀→Gln, Tyr oder His; Tyr₃₂₁→Thr oder Asp, Phe₃₄₀→Tyr; His₃₅₃→Asp; His₃₅₃→Lys ein β_A/β_B Hybrid); Phe₃₅₆→Tyr; Val₃₆₄→Phe; Val₃₆₄→Leu; Tyr₃₇₅→Thr; Tyr₃₇₆→Trp; Asn₃₈₉→Gln, His oder Lys; Ile₃₉₁→Leu oder Thr; Met₃₉₀→Leu oder Ser; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr oder Ile; oder einer vergleichbar modifizierten menschlichen β_B-Kette.

20. Zusammensetzung, umfassend eine Prodomäne von menschlichem oder Schweine-α- oder -β_B-Inhibin, wie in Fig. 1B (Schweine-α-Kette), Fig. 2B (Schweine-β_B-Kette), Fig. 6A (menschliche α-Kette) und Fig. 9 (menschliche β_B-Kette) dargestellt, die nicht mit nativer Glykosylierung assoziiert ist.

21. Zusammensetzung, umfassend ein Homodimer von reifen menschlichen oder Schweine-Inhibin-β_A- oder -β_B-Ketten, wobei die Ketten wie in Fig. 2B (Schweine-β-Ketten) und Fig. 8 und 9 (menschliche β-Ketten) dargestellt sind, oder eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution eines Polypeptids mit einer der dargestellten Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante ist, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist und 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern ist; oder 2) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzt; wobei das Dimer frei von der Inhibin-α-Kette ist.

22. Zusammensetzung nach Anspruch 21, die ein Homodimer von reifen menschlichen oder Schweine-β_B-Ketten oder einer der Aminosäuresequenz-Varianten davon ist.

23. Zusammensetzung, umfassend ein Heterodimer von reifem menschlichem oder Schweine-Inhibin-β_A mit reifem menschlichem oder Schweine-Inhibin-β_B, wobei die Ketten wie in Fig. 2B (Schweine-β-Ketten) und Fig. 8 und 9 (menschliche β-Ketten) dargestellt sind, oder eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution eines Polypeptids mit einer der dargestellten Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante ist, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist und 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern ist; oder 2) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzt; wobei die Zusammensetzung frei von der Inhibin-α-Kette ist.

24. Nicht-chromosomale DNA, die für eine menschliche oder Schweine-Inhibin-α-oder eine menschliche oder Schweine-Inhibin-β-Kette, wie in Fig. 1B (Schweine-α-Kette), Fig. 2B (Schweine-β-Ketten), Fig. 6A (menschliche α-Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β-Ketten) dargestellt, oder für eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution eines Polypeptids mit einer der dargestellten Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante kodiert, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist, jedoch unter Ausschluss der Rinder-Inhibin-α-Kette, und 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern ist; oder 2) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzt.

25. DNA nach Anspruch 24, die für eine menschliche oder Schweine-Inhibin-α-oder eine menschliche oder Schweine-Inhibin-β-Kette kodiert, deren Aminosäuresequenz wie in Fig. 1B (Schweine-α-Kette), Fig. 2B (Schweine-β-Ketten), Fig. 6A (menschliche α-Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β-Ketten) dargestellt ist.

26. DNA nach Anspruch 24, die für eine Variante kodiert, ausgewählt aus: den Schweine-Inhibinderivaten (Asn₂₆₆→Gln]Inhα; [Cys₃₂₅ oder Cys₃₂₄→Δ]Inhα; [Cys₃₆₁ oder Cys₃₆₃→Δ]Inhα; [Lys₃₂₁ oder Lys₃₂₂→Δ]Inhβ_A; [Lys₃₂₂→His oder Ser]Inhβ_A; [Lys₃₁₅→Arg; Val₃₁₆→Thr] Inhβ_A; [Cys₃₈₈ oder Cys₃₉₀→Δ]Inhβ_A; [Lys₄₁₁→Gln]Inhβ_A; [Arg₃₁₅→Lys; Val₃₁₆→Thr]Inhβ_B; [Cys₃₁₉ oder Cys₃₂₀→Δ]Inhβ_B; [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→ Pro Phe Gly]Inhβ_B; [Arg₃₉₅→Gln] Inhβ_B,

worin Inh eine Abkürzung für Inhibin ist und die Nummern der Reste für $\text{Inh}\beta_B$ die für den entsprechenden $\text{Inh}\beta_A$ -Rest verwendeten sind (siehe Fig. 2B); den menschlichen Inhibin- β_A -Ketten-Varianten, die Variationen aufweisen, die Substitution oder Löschung eines Restes oder Einfügung neben einem Rest, ausgewählt aus den Resten 293 - 297, 364 - 376 und 387 - 398, der in Fig. 8 dargestellten Sequenz sind; und den Varianten menschlicher α -Ketten, die zu mehr als 90% homolog zu der in Fig. 6A dargestellten Sequenz sind.

27. DNA nach Anspruch 24, die für eine Variante einer menschlichen β -Inhibin-Phe₃₀₂→Ile oder Leu; Kette, ausgewählt aus Gln₂₉₇→Asp oder Lys; Trp₃₀₇→Tyr oder Phe; Trp₃₁₀→Tyr oder Phe; Ile₃₁₁→Phe oder Val; Tyr₃₁₇→Trp oder Thr; His₃₁₈→Lys; Ala₃₁₉→Ser; Asn₃₂₀→Gln, Tyr oder His; Tyr₃₂₁→Thr oder Asp, Phe₃₄₀→Tyr; His₃₅₃→Asp; His₃₅₃→Lys (ein β_A/β_B Hybrid); Phe₃₅₆→Tyr; Val₃₆₄→Phe; Val₃₆₄→Leu; Tyr₃₇₅→Thr; Tyr₃₇₆→Trp; Asn₃₈₉→Gln, His oder Lys; Ile₃₉₁→Leu oder Thr; Met₃₉₀→Leu oder Ser; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr oder Ile; oder einer vergleichbar modifizierten menschlichen β_B -Kette kodiert.

28. DNA nach einem der Ansprüche 24 bis 27, die frei von intervenierenden untranslatierten Sequenzen ist.

29. DNA nach einem der Ansprüche 24 bis 28, die mit einer detektierbaren Gruppe markiert ist.

30. Replizierbarer Vektor, der eine DNA nach einem der Ansprüche 21 bis 27 umfaßt.

31. Vektor nach Anspruch 30, der einen viralen Promotor umfaßt, der mit der für die Inhibin- α - und/oder - β -Ketten kodierenden DNA operal verbunden ist.

32. Vektor nach Anspruch 30 oder 31, der DNA enthält, die sowohl für eine Inhibin- α - als auch eine Inhibin- β -Kette kodiert.

33. Vektor nach Anspruch 30 oder 31, der DNA enthält, die für eine Inhibin- β -Kette, nicht jedoch für die Inhibin- α -Kette kodiert.

34. Wirtszelle, die mit einem replizierbaren Vektor transformiert wurde, der DNA enthält, die für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α -Kette und/oder eine -Inhibin- β -Kette, deren Aminosäuresequenzen wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind, oder für eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution eines Polypeptids mit einer der dargestellten Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante kodiert, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist, jedoch unter Ausschluß der Rinder-Inhibin- α -Kette, und 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern ist; oder 2) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzt.

35. Wirtszelle nach Anspruch 34, worin die DNA für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α - und/oder eine -Inhibin- β -Kette kodiert, deren Aminosäuresequenzen wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind.

36. Wirtszelle nach Anspruch 34, worin die DNA für eine Variante kodiert, ausgewählt aus: den Schweine-Inhibinderivaten

(Asn₂₆₆→Gln)Inh α ; [Cys₃₂₅ oder Cys₃₂₄→ Δ]Inh α ; [Cys₃₆₁ oder Cys₃₆₃→ Δ]Inh α ; [Lys₃₂₁ oder Lys₃₂₂→ Δ]Inh β_A ; [Lys₃₂₂→His oder Ser]Inh β_A ; [Lys₃₁₅→Arg; Val₃₁₆→Thr] Inh β_A ; [Cys₃₈₈ oder Cys₃₉₀→ Δ]Inh β_A ; [Lys₄₁₁→Gln] Inh β_A ; [Arg₃₁₅→Lys; Val₃₁₆→Thr]Inh β_B ; [Cys₃₁₉ oder Cys₃₂₀→ Δ]Inh β_B ; [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→ Pro Phe Gly]Inh β_B ; [Arg₃₉₅→Gln]Inh β_B ,

worin Inh eine Abkürzung für Inhibin ist und die Nummern der Reste für $\text{Inh}\beta_B$ die für den entsprechenden $\text{Inh}\beta_A$ -Rest verwendeten sind (siehe Fig. 2B); den menschlichen Inhibin- β_A -Ketten-Varianten, die Variationen aufweisen, die Substitution oder Löschung eines Restes oder Einfügung neben einem Rest, ausgewählt aus den Resten 293 - 297, 364 - 376 und 387 - 398, der in Fig. 8 dargestellten Sequenz sind; und den Varianten menschlicher α -Ketten, die zu mehr als 90% homolog zu der in Fig. 6A dargestellten Sequenz sind.

37. Wirtszelle nach Anspruch 34, worin die DNA für eine Variante einer menschlichen β_A -Inhibin-Kette, ausgewählt aus:

Phe₃₀₂→Ile oder Leu; Gln₂₉₇→Asp oder Lys; Trp₃₀₇→Tyr oder Phe; Trp₃₁₀→Tyr oder Phe; Ile₃₁₁→Phe oder Val; Tyr₃₁₇→Trp oder Thr; His₃₁₈→Lys; Ala₃₁₉→Ser; Asn₃₂₀→Gln, Tyr oder His; Tyr₃₂₁→Thr oder Asp, Phe₃₄₀→Tyr; His₃₅₃→Asp; His₃₅₃→Lys (ein β_A/β_B Hybrid); Phe₃₅₆→Tyr; Val₃₆₄→Phe;

Val₃₆₄→Leu; Tyr₃₇₅→Thr; Tyr₃₇₆→Trp; Asn₃₈₉→Gln, His oder Lys; Ile₃₉₁→Leu oder Thr; Met₃₉₀→Leu oder Ser; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr oder Ile;
oder eine vergleichbar modifizierte menschliche β_B-Kette kodiert.

38. Zelle nach irgendeinem der Ansprüche 34 - 37, die eine eukaryotische Zelle ist.

39. Zellfreie Zusammensetzung, die frei von reifem α-Ketten-Polypeptid ist, die eine menschliche oder Schweine-Inhibin-α-Ketten-Prodomänen-Polypeptidsequenz, wie in Fig. 1B (Schweine-α-Kette) oder Fig. 6A (menschliche α-Kette) dargestellt, oder eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution einer dieser Prodomänen-Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante enthält, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer der dargestellten Sequenzen und kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer der dargestellten Sequenzen gebildeten Antikörpern ist.

40. Zellfreie Zusammensetzung, umfassend

a) ein Polypeptid, umfassend die menschliche Inhibin-β_A-Ketten-Prodomänensequenz

HSAAPDCPSCALAALPKDVPNSQPEMVEAVKKHILNMLHL

(Aminosäuren 1 - 40 aus Fig. 8)

PDVTQPVPKAALLNAIRKLHVGKVGNGYVEIEDDIG

(Aminosäuren 44 - 80 aus Fig. 8)

AEMNELMEQTSEIITFAESGTARKTLHFEISKEGSDLSVVERAEVWLFLKVPKAN-

RTRTKVTIRLFQQQKHPQGS�DTGEEAEVGLKGERSELLLSEKVVDA

(Aminosäuren 83 - 185 aus Fig. 8) STWHVFPVSSSIQRLLD-

QKSSLDVRIACEQCQESGASLVLLG

(Aminosäuren 188 - 230 aus Fig. 8)

oder natürlich vorkommende Säugetier-Aminosäuresequenz-Varianten davon;

b) ein Polypeptid, umfassend die menschliche Inhibin-β_B-Ketten-Prodomänensequenz

CTSCGGFRRPEELGRVDGDFLEAV

(Aminosäuren 7 - 30 aus Fig. 9)

HILSRLQMRGRPNITHAVPKAAMVTALRKLHAGKVREDGRVEIPHLDGHASPGAD-

GQERVSEIISFAETDGLASSRVRLYFFISNEGNQNLFFVQASLWLYLKLLPYVLEKGS

(Aminosäuren 33 - 145 aus Fig. 9)

VRVKVYFQEQGHGDRWNMVEKRVDLKRSGWHTFPLTEAIQALFERGE

(Aminosäuren 149 - 195 aus Fig. 9)

LNLDVQCDSCQELAVVPVFVDPGEESHRRPFVVVQARLGDSRHRI

(Aminosäuren 198 - 241 aus Fig. 9)

oder natürlich vorkommende Säugetier-Aminosäuresequenz-Varianten davon; oder
c) ein Polypeptid, das frei von der reifen α -Ketten-Aminosäuresequenz ist, umfassend menschlichen Inhibin- α -Ketten-Prodomänensequenzen

KVRALFLDALGPPAVTREGGDPGV

(Aminosäuren 1 - 24 aus Fig. 6)

HALGGFTHRSEPEEEEEEDVSQA ILFPATDASCEDKSAARGLAQEAEEGLFRYMFR -

PSQHTRSRQVTSACLWFHTGLDRQGTAAASNSSEPLLGLLLALSPGGPVAVPMSLGH -

APPHWAVLHLATSALLTHPVLVLLLRCPCTCSARPEATPFLVAHTRTRPPSGGERA

(Aminosäuren 32 - 199 aus Fig. 6)

oder natürlich vorkommende Säugetier-Aminosäuresequenz-Varianten davon.

41. Zellfreie Zusammensetzung umfassend ein menschliches oder Schweine-Inhibin- β -Ketten-Prodomänen-Polypeptid mit einer Sequenz, wie in Fig. 2B (Schweine- β -Ketten) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt, oder eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution einer dieser Prodomänen-Polypeptide mit einer dieser Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante ist, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer der dargestellten Sequenzen ist und kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern ist.

42. Zusammensetzung nach Anspruch 41, worin die β -Kette die β_A -Kette ist und die Zusammensetzung frei von reifer β_A -Ketten-Sequenz ist.

43. Zusammensetzung nach Anspruch 41, worin die β -Kette die β_B -Kette ist und die Zusammensetzung frei von reifer β_B -Ketten-Sequenz ist.

44. Zusammensetzung nach Anspruch 40, worin die Variante die entsprechende Schweine-Aminosäuresequenz ist, wobei die Zusammensetzung enthält:

a) ein Polypeptid, umfassend die Schweine-Inhibin- β_A -Ketten-Prodomänensequenz, die beschrieben wird durch die Aminosäuren: 28-58; 61-87; 90-108; 111-179; 182-213; 216-258; oder 28-87 aus Fig. 2B; oder

b) ein Polypeptid, das frei von reifen α -Ketten-Aminosäuresequenz ist, umfassend die Schweine-Inhibin- α -Ketten-Prodomänen-Polypeptidsequenzen, die dargestellt werden durch die Aminosäuren: 20-54 oder 70-228 aus Fig. 1B.

45. Zusammensetzung nach einem der Ansprüche 39 bis 44, worin das Polypeptid nicht von nativer Glykosylierung begleitet wird.

46. Zusammensetzung nach einem der Ansprüche 39 bis 45, die steril ist und worin das Polypeptid weiters ein immunogenes Polypeptid umfaßt.

47. Verwendung einer Zusammensetzung nach einem der Ansprüche 39 bis 46 zur Herstellung eines Antikörpers, der in der Lage ist, das Polypeptid zu binden.

48. Zusammensetzung nach einem der Ansprüche 39 bis 46, worin das Polypeptid an eine detektierbare Gruppe konjugiert ist.

49. Zusammensetzung nach Anspruch 48, worin die Gruppe ein Enzym, Fluorophor oder Radioisotop ist.
50. Zusammensetzung nach einem der Ansprüche 39 bis 44, 48 oder 49, die durch nichtkovalente Absorption oder kovalente Vernetzung an einen wasserunlöslichen Träger unlöslich gemacht ist.
51. Zusammensetzung nach einem der Ansprüche 39 bis 46, 48 oder 49, weiters umfassend eine physiologisch annehmbare, implantierbare Matrix zur gesteuerten Freisetzung des Polypeptids in die Gewebe eines Tieres.

Patentansprüche für folgenden Vertragsstaat : GR

1. Verfahren, umfassend das Kultivieren einer Wirtszelle, die mit einem Vektor transformiert wurde, der Nukleinsäure enthält, die für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α -Kette und/oder eine menschliche oder Schweine-Inhibin- β -Kette, deren Aminosäuresequenzen wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind, oder eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution einer der dargestellten Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante kodiert, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist und 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern ist; oder 2) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzt.
2. Verfahren nach Anspruch 1, worin die Nukleinsäure für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α -Kette und/oder eine menschliche oder Schweine-Inhibin- β -Kette kodiert, deren Aminosäuresequenzen wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind.
3. Verfahren nach Anspruch 1, worin der Vektor für eine allelische Variante von menschlicher oder Schweine-Inhibin- α - und/oder - β -Kette kodiert.
4. Verfahren nach einem der vorangegangenen Ansprüche, worin die Nukleinsäure, die für die Inhibin- α -Kette und/oder - β -Kette kodiert, mit einem von der Wirtszelle erkannten Promotor operabel verbunden ist, und das den weiteren Schritt der Gewinnung der Inhibin- α -Kette, Inhibin- β -Kette, von Inhibin oder einem β -Ketten-Dimer aus dem Kulturmedium umfaßt.
5. Verfahren nach einem der vorangegangenen Ansprüche, worin die Zelle ein Prokaryot ist.
6. Verfahren nach einem der vorangegangenen Ansprüche, worin der Vektor Nukleinsäure umfaßt, die für die Präpro-Form einer Inhibin- α -Kette oder einer Inhibin- β -Kette kodiert.
7. Verfahren nach Anspruch 6, worin der Vektor eine Nukleinsäure umfaßt, die sowohl für eine Präpro-Form einer Inhibin- α -Kette als auch einer Inhibin- β -Kette kodiert.
8. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 4, 6 oder 7, worin die Zelle eine Zelle aus einem vielzelligen Organismus ist und hormonell aktives Inhibin produziert wird.
9. Verfahren nach Anspruch 4, worin der Promotor ein viraler Promotor ist.
10. Verfahren nach Anspruch 9, worin der Promotor ein SV40-Promotor ist.
11. Verfahren nach einem der vorangegangenen Ansprüche, worin reifes Schweine- oder menschliches Inhibin gewonnen wird.
12. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 5 oder 8 bis 10, worin der Vektor Nukleinsäure umfaßt, die für die Präpro-Form einer Inhibin- β -Kette kodiert, und ein reifes β -Ketten-Dimer frei von der α -Kette gewonnen wird.
13. Verfahren nach Anspruch 8 oder 11, worin die β -Kette die β_A -Kette ist und das Inhibin in einer Konzentration von über etwa 20 ng/ml im Kulturmedium vorliegt.
14. Verfahren nach Anspruch 4, worin das Inhibin menschliches oder Schweine-Inhibin ist, das aus einer α - und einer

β -Kette besteht, wobei die Aminosäuresequenzen der α - und β -Kette aus jenen in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellten ausgewählt sind, und durch Einfügung, Löschung oder Substitution eines Polypeptids mit einer der dargestellten Sequenzen erhaltenen Aminosäuresequenz-Varianten, wobei die Varianten im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz sind und 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern sind; oder 2) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzen; wobei die Zusammensetzung vollständig frei von nicht identifizierten menschlichen oder Schweine-Proteinen ist.

15. Verfahren nach Anspruch 14, worin das Inhibin menschliches oder Schweine-Inhibin ist, das aus einer α - und einer β -Kette besteht, wobei die Sequenzen der α - und β -Ketten aus jenen ausgewählt sind, die in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind.

16. Verfahren nach Anspruch 4, worin die gewonnene Inhibin-Kette eine Prodomäne von menschlichem oder Schweine- α - oder - β -Inhibin, wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Kette), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 9 (menschliche β -Kette) dargestellt ist, die nicht mit nativer Glykosylierung assoziiert ist.

17. Verfahren nach Anspruch 4, worin ein β -Ketten-Dimer gewonnen wird, das ein Homodimer von reifen menschlichen oder Schweine-Inhibin- β_A - oder - β_B -Ketten, wobei die Ketten wie in Fig. 2B (Schweine- β -Ketten) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind, oder eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution eines Polypeptids mit einer der dargestellten Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante ist, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist und 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern ist; oder 2) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzt; wobei das Dimer frei von der Inhibin- α -Kette ist.

18. Verfahren nach Anspruch 17, worin ein Homodimer von reifen menschlichen Schweine- β_B -Ketten oder einer der Aminosäuresequenz-Varianten davon gewonnen wird.

19. Verfahren nach Anspruch 4, worin ein β -Ketten-Dimer gewonnen wird, das ein Heterodimer von reifem menschlichem oder Schweine-Inhibin- β_A mit reifem menschlichem oder Schweine-Inhibin- β_B , wobei die Ketten wie in Fig. 2B (Schweine- β -Ketten) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind, oder einer durch Einfügung, Löschung oder Substitution eines Polypeptids mit einer der dargestellten Sequenzen erhaltenen Aminosäuresequenz-Variante ist, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist und 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern ist; oder 2) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzt; wobei das Heterodimer frei von der Inhibin- α -Kette ist.

20. Nicht-chromosomale DNA, die für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α - oder eine menschliche oder Schweine-Inhibin- β -Kette, wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt, oder für eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution eines Polypeptids mit einer der dargestellten Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante kodiert, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist und 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern ist; oder 2) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzt.

21. DNA nach Anspruch 20, die für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α - oder eine menschliche oder Schweine-Inhibin- β -Kette kodiert, deren Aminosäuresequenz wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt ist.

22. DNA nach Anspruch 20 oder 21, die frei von intervenierenden untranslatierten Sequenzen ist.

23. DNA nach einem der Ansprüche 20 bis 22, die mit einer detektierbaren Gruppe markiert ist.

24. Replizierbarer Vektor, der eine DNA nach Anspruch 20 oder 21 umfaßt.

25. Vektor nach Anspruch 24, der einen viralen Promotor aufweist, der mit der für die Inhibin- α - und/oder - β -Ketten kodierenden DNA operal verbunden ist.

26. Vektor nach Anspruch 24 oder 25, der DNA umfaßt, die sowohl für eine Inhibin- α - als auch eine Inhibin- β -Kette kodiert.
27. Vektor nach Anspruch 24 oder 25, der DNA umfaßt, die für eine Inhibin- β -Kette, nicht jedoch für die Inhibin- α -Kette kodiert.
28. Wirtszelle, die mit einem replizierbaren Vektor transformiert wurde, der DNA enthält, die für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α -Kette und/oder eine -Inhibin- β -Kette, deren Aminosäuresequenzen wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind, oder für eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution eines Polypeptids mit einer der dargestellten Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante kodiert, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist und 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern ist; oder 2) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzt.
29. Wirtszelle nach Anspruch 28, worin die DNA für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α -Kette und/oder eine -Inhibin- β -Kette kodiert, deren Aminosäuresequenzen wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind.
30. Zelle nach Anspruch 28 oder 29, die eine eukaryotische Zelle ist.
31. Verfahren nach Anspruch 4, worin die gewonnene Inhibin-Kette eine zellfreie Zusammensetzung ist, die frei von reifer α -Ketten-Sequenz ist, die eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α -Ketten-Prodomänen-Polypeptidsequenz, wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette) oder Fig. 6A (menschliche α -Kette) dargestellt, oder eine Aminosäuresequenz-Variante einer dieser Prodomänen-Sequenzen enthält, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer der dargestellten Sequenzen ist und kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern ist.
32. Verfahren nach Anspruch 4, worin die gewonnene Inhibin-Kette eine zellfreie Zusammensetzung ist, umfassend
- a) ein Polypeptid, umfassend die menschliche Inhibin- β_A -Ketten-Prodomänensequenz

HSAAPDCPSCALAALPKDVPNSQPEMVEAVKKHILNMLHL

(Aminosäuren 1 - 40 aus Fig. 8)

PDVTQPVPKAALLNAIRKLHVGVGNGYVEIEDDIG

(Aminosäuren 44 - 80 aus Fig. 8)

AEMNELMEQTSEIITFAESGTARKTLHFEISKEGSDLSVVERAEVWLFLKVPKAN-

RTRTKVTIRLFQQQKHPQGS�DTGEEAEVGLKGERSELLLSEKVVDA

(Aminosäuren 83 - 185 aus Fig. 8)

STWHVFPVSSSIQRLLDQKGSSLDVRIACEQCQESGASLVLLG

(Aminosäuren 188 - 230 aus Fig. 8)

oder natürlich vorkommende Säugetier-Aminosäuresequenz-Varianten davon;

b) ein Polypeptid, umfassend die menschliche Inhibin- β_B -Ketten-Prodomänensequenz

CTSCGGFRRPEELGRVDGDFLEAV

(Aminosäuren 7 - 30 aus Fig. 9)

HILSRLQMRGRPNITHAVPKAAMVTALRK LHAGKVREDGRVEI PHLDGHASPGAD-
GQERVSEIISFAETDGLASSRVRLYFFISNEGNQNLFFVQASLWLYLKLLPYV-
LEKGS (Aminosäuren 33 - 145 aus Fig. 9)

VRVKVYFQEQGHDRWNMVEKRVDLKRS GWHTFPLTEAIQALFERGE
(Aminosäuren 149 - 195 aus Fig. 9)

LNLDVQCDSCQELAVVPVFVDPGEESH RPFVVVQARLGDSRHRI
(Aminosäuren 198 - 241 aus Fig. 9)

oder natürlich vorkommende Säugetier-Aminosäuresequenz-Varianten davon; oder
c) ein Polypeptid, das frei von der reifen α -Ketten-Aminosäuresequenz ist, umfassend menschlichen Inhibin-
 α -Ketten-Prodomänensequenzen

KVRALFLDALGPPAVTREGGPGV

(Aminosäuren 1 - 24 aus Fig. 6)

HALGGFTHRGSEPEEEEDVSQAILFPATDASCEDKSAARGLAQEAEGLFRYMFR-
PSQHTRS RQVTS AQLWFHTGLDRQGT AASNSSEPLLGLLALSPGGPVAVPMSLGH-
APPHWAVLHLATSALSLLTHPVLVLLLRCP LCTCSARPEATPFLVAHTRTRPPSG- GERA
(Aminosäuren 32 - 199 aus Fig. 6)

oder natürlich vorkommende Säugetier-Aminosäuresequenz-Varianten davon.

33. Verfahren nach Anspruch 4, worin die gewonnene Inhibin-Kette eine zellfreie Zusammensetzung ist, umfassend ein menschliches oder Schweine-Inhibin- β -Ketten-Prodomänen-Polypeptid mit einer Sequenz, wie in Fig. 2B (Schweine- β -Ketten) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt, oder eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution einer dieser Prodomänen-Polypeptide mit einer dieser Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante ist, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer der dargestellten Sequenzen ist und kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern ist.
34. Verfahren nach Anspruch 33, worin die β -Kette die β_A -Kette ist und die Zusammensetzung frei von reifer β_A -Ketten-Sequenz ist.
35. Verfahren nach Anspruch 33, worin die β -Kette die β_B -Kette ist und die Zusammensetzung frei von reifer β_B -Ketten-Sequenz ist.
36. Verfahren nach Anspruch 32, worin die Variante die entsprechende Schweine-Aminosäuresequenz ist, wobei die Zusammensetzung enthält:

- a) ein Polypeptid, umfassend die Schweine-Inhibin- β_A -Ketten-Prodomänensequenz, die dargestellt wird durch die Aminosäuren: 28-58; 61-87; 90-108; 111-179; 182-213; 216-258; oder 28-87 aus Fig. 2B; oder
 b) ein Polypeptid, das frei von der reifen α -Ketten-Aminosäuresequenz ist, umfassend die Schweine-Inhibin- α -Ketten-Prodomänen-Polypeptidsequenzen, die dargestellt werden durch die Aminosäuren: 20-54 oder 70-228 aus Fig. 1B.

37. Verfahren nach einem der Ansprüche 31 bis 36, worin das Polypeptid nicht von nativer Glykosylierung begleitet wird.
38. Verfahren nach einem der Ansprüche 31 bis 37, worin die Zusammensetzung steril ist, und weiters umfassend das Verbinden des Polypeptids mit einem immunogenen Polypeptid.
39. Verwendung eines Polypeptids nach einem der Ansprüche 31 bis 38 zur Herstellung eines Antikörpers, der in der Lage ist, das Polypeptid zu binden.
40. Verfahren nach einem der Ansprüche 31 bis 38, weiters umfassend das Konjugieren des Polypeptids an eine detektierbare Gruppe.
41. Verfahren nach Anspruch 40, worin die Gruppe ein Enzym, Fluorophor oder Radioisotop ist.
42. Verfahren nach einem der Ansprüche 31 bis 38, 40 oder 41, worin die Zusammensetzung durch nichtkovalente Absorption oder kovalente Vernetzung an einen wasserunlöslichen Träger unlöslich gemacht ist.
43. Verfahren nach einem der Ansprüche 31 bis 38, 40 oder 41, weiters umfassend das Mischen der Zusammensetzung mit einer physiologisch annehmbaren, implantierbaren Matrix zur gesteuerten Freisetzung des Polypeptids in die Gewebe eines Tieres.

Patentansprüche für folgende Vertragsstaaten : ES, AT

1. Verfahren, umfassend das Kultivieren einer Wirtszelle, die mit einem Vektor transformiert wurde, der Nukleinsäure enthält, die für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α -Kette und/oder eine menschliche oder Schweine-Inhibin- β -Kette, deren Aminosäuresequenzen wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind, oder eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution einer der dargestellten Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante kodiert, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist und 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern ist; oder 2) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzt.
2. Verfahren nach Anspruch 1, worin die Nukleinsäure für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α -Kette und/oder eine menschliche oder Schweine-Inhibin- β -Kette kodiert, deren Aminosäuresequenzen wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind.
3. Verfahren nach Anspruch 1, worin der Vektor für eine allelische Variante von menschlicher oder Schweine-Inhibin- α - und/oder - β -Kette kodiert.
4. Verfahren nach einem der vorangegangenen Ansprüche, worin die Nukleinsäure, die für die Inhibin- α -Kette und/oder - β -Kette kodiert, mit einem von der Wirtszelle erkannten Promotor operabel verbunden ist, und das den weiteren Schritt der Gewinnung der Inhibin- α -Kette, Inhibin- β -Kette, von Inhibin oder einem β -Ketten-Dimer aus dem Kulturmedium umfaßt.
5. Verfahren nach einem der vorangegangenen Ansprüche, worin die Zelle ein Prokaryot ist.
6. Verfahren nach einem der vorangegangenen Ansprüche, worin der Vektor Nukleinsäure umfaßt, die für die Präpro-Form einer Inhibin- α -Kette oder einer Inhibin- β -Kette kodiert.
7. Verfahren nach Anspruch 6, worin der Vektor eine Nukleinsäure umfaßt, die sowohl für eine Präpro-Form einer

Inhibin- α -Kette als auch einer Inhibin- β -Kette kodiert.

8. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 4, 6 oder 7, worin die Zelle eine Zelle aus einem vielzelligen Organismus ist und hormonell aktives Inhibin produziert wird.
9. Verfahren nach Anspruch 4, worin der Promotor ein viraler Promotor ist.
10. Verfahren nach Anspruch 9, worin der Promotor ein SV40-Promotor ist.
11. Verfahren nach einem der vorangegangenen Ansprüche, worin reifes Schweine- oder menschliches Inhibin gewonnen wird.
12. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 5 oder 8 bis 10, worin der Vektor Nukleinsäure umfaßt, die für die Präpro-Form einer Inhibin- β -Kette kodiert, und ein reifes β -Ketten-Dimer frei von der α -Kette gewonnen wird.
13. Verfahren nach Anspruch 8 oder 11, worin die β -Kette die β_A -Kette ist und das Inhibin in einer Konzentration von über etwa 20 ng/ml im Kulturmedium vorliegt.
14. Verfahren nach Anspruch 4, worin das Inhibin menschliches oder Schweine-Inhibin ist, das aus einer α - und einer β -Kette besteht, wobei die Aminosäuresequenzen der α - und β -Kette aus jenen in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellten ausgewählt sind, und durch Einfügung, Löschung oder Substitution eines Polypeptids mit einer der dargestellten Sequenzen erhaltenen Aminosäuresequenz-Varianten, wobei die Varianten im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz sind und 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern sind; oder 2) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzen; wobei die Zusammensetzung vollständig frei von nicht identifizierten menschlichen oder Schweine-Proteinen ist.
15. Verfahren nach Anspruch 14, worin das Inhibin menschliches oder Schweine-Inhibin ist, das aus einer α - und einer β -Kette besteht, wobei die Sequenzen der α - und β -Ketten aus jenen ausgewählt sind, die in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind.
16. Verfahren nach Anspruch 4, worin die gewonnene Inhibin-Kette eine Prodomäne von menschlichem oder Schweine- α - oder - β_B -Inhibin, wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β_B -Kette), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 9 (menschliche β_B -Kette) dargestellt, ist, die nicht mit nativer Glykosylierung assoziiert ist.
17. Verfahren nach Anspruch 4, worin ein β -Ketten-Dimer gewonnen wird, das ein Homodimer von reifen menschlichen oder Schweine-Inhibin- β_A - oder - β_B -Ketten, wobei die Ketten wie in Fig. 2B (Schweine- β -Ketten) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind, oder einer durch Einfügung, Löschung oder Substitution eines Polypeptids mit einer der dargestellten Sequenzen erhaltenen Aminosäuresequenz-Variante ist, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist und 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern ist; oder 2) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzt; wobei das Dimer frei von der Inhibin- α -Kette ist.
18. Verfahren nach Anspruch 17, worin ein Homodimer von reifen menschlichen Schweine- β_B -Ketten oder einer der Aminosäuresequenz-Varianten davon gewonnen wird.
19. Verfahren nach Anspruch 4, worin ein β -Ketten-Dimer gewonnen wird, das ein Heterodimer von reifem menschlichem oder Schweine-Inhibin- β_A mit reifem menschlichem oder Schweine-Inhibin- β_B , wobei die Ketten wie in Fig. 2B (Schweine- β -Ketten) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind, oder einer durch Einfügung, Löschung oder Substitution eines Polypeptids mit einer der dargestellten Sequenzen erhaltenen Aminosäuresequenz-Variante ist, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist und 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern ist; oder 2) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzt; wobei das Heterodimer frei von der Inhibin- α -Kette ist.
20. Verfahren zur Herstellung von nicht-chromosomaler DNA, die für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α - oder

eine menschliche oder Schweine-Inhibin- β -Kette, wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt, oder für eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution eines Polypeptids mit einer der dargestellten Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante kodiert, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist und 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern ist; oder 2) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzt; wobei das Verfahren chemische Synthese, Screenen von mRNA aus dem Eierstock oder Screenen der genomischen Sammlungen jeder Zelle umfaßt.

21. Verfahren nach Anspruch 20, worin DNA für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α - oder eine menschliche oder Schweine-Inhibin- β -Kette kodiert, deren Aminosäuresequenz wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt ist.

22. Verfahren nach Anspruch 20 oder 21, worin die nicht-chromosomale DNA frei von intervenierenden untranslatierten Sequenzen ist.

23. Verfahren nach einem der Ansprüche 20 bis 22, weiters umfassend den Schritt des Markierens der nicht-chromosomalen DNA mit einer detektierbaren Gruppe.

24. Verfahren zur Herstellung eines replizierbaren Vektors, wobei das Verfahren das Einfügen einer DNA nach Anspruch 20 oder 21 in einen Klonungsvektor umfaßt.

25. Verfahren nach Anspruch 24, worin die DNA in einen Vektor eingefügt wird, der einen viralen Promotor aufweist, der mit der für die Inhibin- α - und/oder - β -Ketten kodierenden DNA operal verbunden ist, um dadurch einen Expressionsvektor zu produzieren.

26. Verfahren nach Anspruch 24 oder 25, worin DNA, die sowohl für eine Inhibin- α - als auch eine Inhibin- β -Kette kodiert, in den Vektor eingefügt wird.

27. Verfahren nach Anspruch 24 oder 25, worin DNA, die für eine Inhibin- β -Kette, nicht jedoch für die Inhibin- α -Kette kodiert, in den Vektor eingefügt wird.

28. Wirtszelle, die mit einem replizierbaren Vektor transformiert wurde, der DNA enthält, die für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α -Kette und/oder eine -Inhibin- β -Kette, deren Aminosäuresequenzen wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind, oder für eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution eines Polypeptids mit einer der dargestellten Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante kodiert, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz ist und 1) kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern ist; oder 2) ähnliche hormonelle Aktivität wie ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz besitzt.

29. Wirtszelle nach Anspruch 28, worin die DNA für eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α -Kette und/oder eine -Inhibin- β -Kette kodiert, deren Aminosäuresequenzen wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette), Fig. 2B (Schweine- β -Ketten), Fig. 6A (menschliche α -Kette) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt sind.

30. Zelle nach Anspruch 28 oder 29, die eine eukaryotische Zelle ist.

31. Verfahren nach Anspruch 4, worin die gewonnene Inhibin-Kette eine zellfreie Zusammensetzung ist, die frei von reifer α -Ketten-Sequenz ist, die eine menschliche oder Schweine-Inhibin- α -Ketten-Prodomänen-Polypeptidsequenz, wie in Fig. 1B (Schweine- α -Kette) oder Fig. 6A (menschliche α -Kette) dargestellt, oder eine Aminosäuresequenz-Variante einer dieser Prodomänen-Sequenzen enthält, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer der dargestellten Sequenzen ist und kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern ist.

32. Verfahren nach Anspruch 4, worin die gewonnene Inhibin-Kette eine zellfreie Zusammensetzung ist, umfassend

a) ein Polypeptid, umfassend die menschliche Inhibin- β_A -Ketten-Prodomänensequenz

HSAAPDCPSCALAALPKDVPNSQPEMVEAVKKHILNMLHL

(Aminosäuren 1 - 40 aus Fig. 8)

PDVTQPVPKAALLNAIRKLHVGVGNGYVEIEDDIG

(Aminosäuren 44 - 80 aus Fig. 8)

AEMNELMEQTSEIITFAESGTARKTLHFEISKEGSDLSVVERAEVWLFLKVPKAN-

RTRTKVTIRLFQQQKHPPQGS LDTGEEAEVGLKGERSELLSEKVVDA

(Aminosäuren 83 - 185 aus Fig. 8)

STWHVFPVSSSIQRLLDQKSSLDVRIACEQCQESGASLVLLG

(Aminosäuren 188 - 230 aus Fig. 8)

oder natürlich vorkommende Säugetier-Aminosäuresequenz-Varianten davon;

b) ein Polypeptid, umfassend die menschliche Inhibin- β_B -Ketten-Prodomänensequenz

CTSCGGFRRPEELGRVDGDFLEAV

(Aminosäuren 7 - 30 aus Fig. 9)

HILSRLQMRGRPNITHAVPKAAMVTALRKLHAGKVREDGRVEIPHLDGHASPGAD-

GQERVSEIISFAETDGLASSRVRLYFFISNEGNQNLVQASLWLYLKLLPYV-

LEKGS (Aminosäuren 33 - 145 aus Fig. 9)

VRVKVYFQEQGHDRWNMVEKRVDLKRSGWHTFPLTEAIQALFERGE

(Aminosäuren 149 - 195 aus Fig. 9)

LNLDVQCDSCQELAVVPVFVDPGEESHRRPFVVVQARLGDSRHRI

(Aminosäuren 198 - 241 aus Fig. 9)

oder natürlich vorkommende Säugetier-Aminosäuresequenz-Varianten davon; oder

c) ein Polypeptid, das frei von der reifen α -Ketten-Aminosäuresequenz ist, umfassend menschlichen Inhibin- α -Ketten-Prodomänensequenzen

KVRALFLDALGPPAVTREGGPGV

(Aminosäuren 1 - 24 aus Fig. 6)

HALGGFTHRGSEPEEEEDVSQA I LFPATDASCEDKSAARGLAQEAEGLFRYMFR-
 PSQHTRSQRQVTSACLWFHTGLDRQGTAAANSSEPLLGLLALSPGGPVAVPMSLGH-
 5 APPHWAVLHLATSALSLLTHPVLVLLLRCPCTCSARPEATPFLVAHTRTRPPSG- GERA
 (Aminosäuren 32 - 199 aus Fig. 6)

10 oder natürlich vorkommende Säugetier-Aminosäuresequenz-Varianten davon.

33. Verfahren nach Anspruch 4, worin die gewonnene Inhibin-Kette eine zellfreie Zusammensetzung ist, umfassend ein menschliches oder Schweine-Inhibin- β -Ketten-Prodomanen-Polypeptid mit einer Sequenz, wie in Fig. 2B (Schweine- β -Ketten) und Fig. 8 und 9 (menschliche β -Ketten) dargestellt, oder eine durch Einfügung, Löschung oder Substitution einer dieser Prodomanen-Polypeptide mit einer dieser Sequenzen erhaltene Aminosäuresequenz-Variante ist, wobei die Variante im wesentlichen homolog zu einem Polypeptid mit einer der dargestellten Sequenzen ist und kreuzreaktiv mit gegen ein Polypeptid mit einer dargestellten Sequenz gebildeten Antikörpern ist.

34. Verfahren nach Anspruch 33, worin die β -Kette die β_A -Kette ist und die Zusammensetzung frei von reifer β_A -Ketten-Sequenz ist.

35. Verfahren nach Anspruch 33, worin die β -Kette die β_B -Kette ist und die Zusammensetzung frei von reifer β_B -Ketten-Sequenz ist.

36. Verfahren nach Anspruch 32, worin die Variante die entsprechende Schweine-Aminosäuresequenz ist, wobei die Zusammensetzung enthält:

- a) ein Polypeptid, umfassend die Schweine-Inhibin- β_A -Ketten-Prodomanensequenz, die beschrieben wird durch die Aminosäuren: 28-58; 61-87; 90-108; 111-179; 182-213; 216-258; oder 28-87 aus Fig. 2B; oder
- b) ein Polypeptid, das frei von der reifen α -Ketten-Aminosäuresequenz ist, umfassend die Schweine-Inhibin- α -Ketten-Prodomanen-Polypeptidsequenzen, die dargestellt werden durch die Aminosäuren: 20-54 oder 70-228 aus Fig. 1B.

37. Verfahren nach einem der Ansprüche 31 bis 36, worin das Polypeptid nicht von nativer Glykosylierung begleitet wird.

38. Verfahren nach einem der Ansprüche 31 bis 37, worin die Zusammensetzung steril ist, und weiters umfassend das Verbinden des Polypeptids mit einem immunogenen Polypeptid.

39. Verwendung eines Polypeptids nach einem der Ansprüche 31 bis 38 zur Herstellung eines Antikörpers, der in der Lage ist, das Polypeptid zu binden.

40. Verfahren nach einem der Ansprüche 31 bis 38, weiters umfassend das Konjugieren des Polypeptids an eine detektierbare Gruppe.

41. Verfahren nach Anspruch 40, worin die Gruppe ein Enzym, Fluorophor oder Radioisotop ist.

42. Verfahren nach einem der Ansprüche 31 bis 38, 40 oder 41, worin die Zusammensetzung durch nichtkovalente Absorption oder kovalente Vernetzung an einen wasserunlöslichen Träger unlöslich gemacht ist.

43. Verfahren nach einem der Ansprüche 31 bis 38, 40 oder 41, weiters umfassend das Mischen der Zusammensetzung mit einer physiologisch annehmbaren, implantierbaren Matrix zur gesteuerten Freisetzung des Polypeptids in die Gewebe eines Tieres.

Revendications

Revendications pour les Etats contractants suivants : BE, CH, DE, FR, GB, IT, LI, NL, SE

1. Procédé comprenant la culture d'une cellule hôte transformée avec un vecteur qui renferme un acide nucléique codant pour une chaîne α d'inhibine humaine ou porcine et/ou pour une chaîne β d'inhibine humaine ou porcine dont les séquences d'acides aminés sont représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcine), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines), ou un variant de séquence d'acides aminés formé par insertion, délétion ou substitution d'une des séquences représentées, le variant étant fortement homologue avec un polypeptide d'une séquence représentée mais excluant la chaîne α d'inhibine bovine et la chaîne β partielle d'inhibine bovine de séquence Gly-Leu-Glu-Cys-Asp-Gly-Lys-Val-Asn-Ile-Cys-Cys-Lys-Lys-Gln-Phe-Phe-Val-Ser-Phe-Lys-Asp-Ile-Gly-Trp-Asn-Asp-Trp-Ile-Ala-Pro-Ser-Gly-Tyr-His-Ala-Asn-Tyr-Cys-Glu-Gly-Glu-Cys-Pro-Ser-His-Ile-Ala-Gly-Thr-Ser-Gly-Ser-Ser-Leu-Ser-Phe-His-Ser-Thr-Val-Ile-Asn-His-Tyr-Arg-Met-Arg-Gly-His-Ser-, et
 - 1) présentant une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 2) présentant une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée.
2. Procédé suivant la revendication 1, dans lequel l'acide nucléique code pour une chaîne α d'inhibine humaine ou porcine et/ou une chaîne β d'inhibine humaine ou porcine dont les séquences d'acides aminés sont représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines).
3. Procédé suivant la revendication 1, dans lequel le vecteur code pour une chaîne β d'inhibine, ou un de ses variants de séquence d'acides aminés, autre que la chaîne β_A humaine ou porcine naturelle ou la chaîne β d'inhibine bovine partielle spécifiée dans la revendication 1.
4. Procédé suivant la revendication 1, dans lequel l'acide nucléique code pour un variant choisi entre : des dérivés d'inhibine porcine [Asn₂₆₆→Gln]Inh α ; [Cys₃₂₅ ou Cys₃₂₄→ Δ]Inh α ; [Cys₃₆₁ ou Cys₃₆₃→ Δ]Inh α ; [Lys₃₂₁ ou Lys₃₂₂→ Δ]Inh β_A ; [Lys₃₂₂→His ou Ser]Inh β_A ; [Lys₃₁₅→Arg ; Val₃₁₆→Thr] Inh β_A ; [Cys₃₈₈ ou Cys₃₉₀→ Δ]Inh β_A , [Lys₄₁₁→Gln]Inh β_A ; [Arg₃₁₅→Lys ; Val₃₁₆→Thr]Inh β_B ; [Cys₃₁₉ ou Cys₃₂₀→ Δ]Inh β_B ; [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→Pro Phe Gly] Inh β_B ; [Arg₃₉₅→Gln]Inh β_B , dans lequel Inh est une abréviation d'inhibine et les numéros des résidus pour la Inh β_B sont ceux utilisés pour le résidu de Inh β_A correspondant (voir figure 2B) ; les variants de chaîne β_A d'inhibine humaine possédant des variations qui consistent en une substitution ou une délétion au niveau d'un, ou une insertion après un, résidu choisi entre les résidus 293 à 297, 364 à 376 et 387 à 398 de la séquence représentée sur la figure 8 ; et des variants de la chaîne α humaine qui présentent une homologie de plus de 90 % avec la séquence représentée sur la figure 6A.
5. Procédé suivant la revendication 1, dans lequel l'acide nucléique code pour un variant d'une chaîne d'inhibine β_A humaine choisi entre Phe₃₀₂→Ile ou Leu ; Gln₂₉₇→Asp ou Lys ; Trp₃₀₇→Tyr ou Phe ; Trp₃₁₀→Tyr ou Phe ; Ile₃₁₁→Phe ou Val ; Tyr₃₁₇→Trp ou Thr ; His₃₁₈→Lys ; Ala₃₁₉→Ser ; Asn₃₂₀→Gln, Tyr ou His ; Tyr₃₂₁→Thr ou Asp, Phe₃₄₀→Tyr ; His₃₅₃→Asp ; His₃₅₃→Lys (à un hybride β_A/β_B) ; Phe₃₅₆→Tyr ; Val₃₆₄→Phe ; Val₃₆₄→Leu ; Tyr₃₇₅→Thr ; Tyr₃₇₆→Trp ; Asn₃₈₉→Gln, His ou Lys ; Ile₃₉₁→Leu ou Thr ; Met₃₉₀→Leu ou Ser ; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr ou Ile ; ou une chaîne β_B humaine modifiée de manière comparable.
6. Procédé suivant l'une quelconque des revendications précédentes, dans lequel l'acide nucléique codant pour la chaîne α et/ou la chaîne β d'inhibine est lié de manière fonctionnelle à un promoteur reconnu par la cellule hôte et contenant l'étape supplémentaire de séparation de l'inhibine ou d'un dimère de chaîne β du milieu de culture.
7. Procédé suivant l'une quelconque des revendications précédentes, dans lequel la cellule est un procaryote.
8. Procédé suivant l'une quelconque des revendications précédentes, dans lequel le vecteur comprend un acide nucléique codant pour la forme pré-pro d'une chaîne α d'inhibine ou d'une chaîne β d'inhibine.
9. Procédé suivant la revendication 8, dans lequel le vecteur comprend un acide nucléique codant pour la forme pré-pro de la chaîne α d'inhibine et de la chaîne β d'inhibine.

10. Procédé suivant l'une quelconque des revendications 1 à 6, 8 et 9, dans lequel la cellule est une cellule provenant d'un organisme pluricellulaire et une inhibine douée d'activité hormonale est produite.
11. Procédé suivant la revendication 6, dans lequel le promoteur est un promoteur viral.
12. Procédé suivant la revendication 11, dans lequel le promoteur est un promoteur de SV40.
13. Procédé suivant l'une quelconque des revendications précédentes, dans lequel de l'inhibine porcine ou humaine mature est recueillie.
14. Procédé suivant l'une quelconque des revendications 1 à 7 ou 10 à 12, dans lequel le vecteur comprend un acide nucléique codant pour la forme pré-pro d'une chaîne β d'inhibine et un dimère de chaîne β mature est recueilli en l'absence de chaîne α .
15. Procédé suivant la revendication 10 ou 13, dans lequel la chaîne β est la chaîne β_A et l'inhibine présente à une concentration supérieure à environ 20 ng/ml de milieu de culture.
16. Composition contenant de l'inhibine humaine ou porcine constituée d'une chaîne α et d'une chaîne β , les séquences d'acides-amino desdites chaînes α et β étant choisies entre celles représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines), et des variants de séquence d'acides-amino engendrés par insertion, délétion ou substitution d'un polypeptide d'une desdites séquences représentées, variants qui sont fortement homologues avec un polypeptide d'une séquence représentée, mais à l'exclusion de la chaîne α d'inhibine bovine, et 1) qui présentent une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 2) qui possèdent une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée ; composition qui est totalement dépourvue de protéines humaines ou porcines non identifiées.
17. Composition suivant la revendication 16, dans laquelle les séquences des chaînes α et β sont choisies entre celles représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaîne β porcine), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines).
18. Composition suivant la revendication 16, dans laquelle les variants sont choisis entre : des dérivés d'inhibine porcine (Asn₂₆₆→In)Gln α ; [Cys₃₂₅ ou Cys₃₂₄→ Δ]In α ; [Cys₃₆₁ ou Cys₃₆₃→ Δ]In α ; [Lys₃₂₁ ou Lys₃₂₂→ Δ]In β_A ; [Lys₃₂₂→His ou Ser]In β_A ; Lys₃₁₅→Arg ; Val₃₁₆→Thr]In β_A ; [Cys₃₈₈ ou Cys₃₉₀→ Δ]In β_A ; [Lys₄₁₁→Gln]In β_A ; [Arg₃₁₅→Lys ; Val₃₁₆→Thr]In β_B ; [Cys₃₁₉ ou Cys₃₂₀→ Δ]In β_B [Pro₃₈₁Gly₃₈₂→Pro Phe Gly]In β_B ; [Arg₃₉₅→Gln]In β_B , dans lesquels Inh représente une abréviation d'inhibine et les numéros des résidus pour In β_B sont ceux utilisés pour le résidu In β_A correspondant (voir figure 2B) ; des variants de chaîne β_A d'inhibine humaine β_A possédant des variations qui consistent en une substitution ou une délétion au niveau d'un, ou une insertion après un, résidu choisi entre les résidus 293 à 297, 364 à 376 et 387 à 398 de la séquence représentée sur la figure 8 ; et des variants de chaîne α humaine qui présentent une homologie de plus de 90 % avec la séquence représentée sur la figure 6A.
19. Composition suivant la revendication 16, comprenant un variant d'une chaîne d'inhibine β_A humaine choisi entre Phe₃₀₂→Ile ou Leu ; Gln₂₉₇→Asp ou Lys ; Trp₃₀₇→Tyr ou Phe ; Trp₃₁₀→Tyr ou Phe ; Ile₃₁₁→Phe ou Val ; Tyr₃₁₇→Trp ou Thr ; His₃₁₈→Lys ; Ala₃₁₉→Ser ; Asn₃₂₀→Gln, Tyr ou His ; Tyr₃₂₁→Thr ou Asp, Phe₃₄₀→Tyr ; His₃₅₃→Asp ; His₃₅₃→Lys ; (un hybride β_A/β_B) ; Phe₃₅₆→Tyr ; Val₃₆₄→Phe ; Val₃₆₄→Leu ; Tyr₃₇₅→Thr ; Tyr₃₇₆→Trp ; Asn₃₈₉→Gln, His ou Lys ; Ile₃₉₁→Leu ou Thr ; Met₃₉₀→Leu ou Ser ; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr ou Ile ; ou une chaîne β_B humaine modifiée de manière comparable.
20. Composition comprenant un prodomaine d'inhibine α ou β_B humaine ou porcine représentée sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaîne β_B porcine), la figure 6A (chaîne α humaine) et la figure 9 (chaîne β_B humaine) non associé à une glycosylation naturelle.
21. Composition comprenant un homodimère de chaînes β_A ou β_B d'inhibine humaine ou porcine mature, lesdites chaînes étant représentées sur la figure 2B (chaînes β porcines) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines), ou d'un variant de séquence d'acides-amino engendré par insertion, délétion ou substitution d'un polypeptide d'une des séquences représentées, variant qui présente une forte homologie avec un polypeptide d'une séquence représentée et 1) qui présente une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une

séquence représentée ; ou 2) qui présente une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée ; composition qui est dépourvue de la chaîne α d'inhibine.

22. Composition suivant la revendication 21, qui est un homodimère de chaînes β humaine ou porcine mature ou d'un de ses variants de séquence d'acides-amino.

23. Composition comprenant un hétérodimère d'inhibine β_A humaine ou porcine mature avec l'inhibine β_B humaine ou porcine mature, lesdites chaînes étant représentées sur la figure 2B (chaînes β porcines) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines), ou d'un variant de séquence d'acides-amino engendré par insertion, délétion ou substitution d'une des séquences représentées, le variant présentant une forte homologie avec un polypeptide d'une séquence représentée et 1) présentant une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 2) présentant une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée ; composition qui est dépourvue de la chaîne α d'inhibine.

24. ADN non chromosomique codant pour une chaîne α d'inhibine humaine ou porcine ou d'une chaîne β d'inhibine humaine ou porcine dont les séquences d'acides-amino sont décrites sur les figures 1B (chaîne α porcine), 2B (chaînes β porcines), 6A (chaîne α humaine) et 8 et 9 (chaînes β humaines) ou pour un variant de séquence d'acides-amino engendré par insertion, délétion ou substitution d'un polypeptide d'une desdites séquences représentées, le variant présentant une forte homologie avec un polypeptide d'une séquence représentée, à l'exclusion de la chaîne α d'inhibine bovine et de la chaîne β d'inhibine bovine partielle de séquence Gly-Leu-Glu-Cys-Asp-Gly-Lys-Val-Asn-Ile-Cys-Cys-Lys-Lys-Gln-Phe-Phe-Val-Ser-Phe-Lys-Asp-Ile-Gly-Trp-Asn-Asp-Trp-Ile-Ile-Ala-Pro-Ser-Gly-Tyr-His-Ala-Asn-Tyr-Cys-Glu-Gly-Glu-Cys-Pro-Ser-His-Ile-Ala-Gly-Thr-Ser-Gly-Ser-Ser-Leu-Ser-Phe-His-Ser-Thr-Val-Ile-Asn-His-Tyr-Arg-Met-Arg-Gly-HisSer, et

1) présentant une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 2) présentant une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée.

25. ADN suivant la revendication 24, codant pour une chaîne α d'inhibine humaine ou porcine ou une chaîne β d'inhibine humaine ou porcine dont la séquence d'acides-amino est représentée sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines).

26. ADN suivant la revendication 24, qui code pour un variant choisi entre : des dérivés d'inhibine porcine [Asn₂₆₆→Gln]Inh α ; [Cys₃₂₅ ou Cys₃₂₄→ Δ]Inh α ; [Cys₃₆₁ ou Cys₃₆₃→ Δ]Inh α ; [Lys₃₂₁ ou Lys₃₂₂→ Δ]Inh β_A ; [Lys₃₂₂→His ou Ser]Inh β_A ; [Lys₃₁₅→Arg ; Val₃₁₆→Thr]Inh β_A ; [Cys₃₈₈ ou Cys₃₉₀→ Δ]Inh β_A ; [Lys₄₁₁→Gln]Inh β_A ; [Arg₃₁₅→Lys ; Val₃₁₆→Thr]Inh β_B ; [Cys₃₁₉ ou Cys₃₂₀→ Δ]Inh β_B ; [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→Pro Phe Gly]Inh β_B ; [Arg₃₉₅→Gln]Inh β_B , dans lequel Inh est une abréviation d'inhibine et les numéros des résidus pour la Inh β_B sont ceux utilisés pour le résidu de Inh β_A correspondants (voir figure 2B) ; les variants de chaîne β_A d'inhibine humaine possédant des variations qui consistent en une substitution ou une délétion au niveau d'un, ou une insertion après un, résidu choisi entre les résidus 293 à 297, 364 à 376 et 387 à 398 de la séquence représentée sur la figure 8 ; et des variants de la chaîne α humaine qui présentent une homologie de plus de 90 % avec la séquence représentée sur la figure 6A.

27. ADN suivant la revendication 24, qui code pour un variant d'une chaîne β d'inhibine humaine choisi entre Phe₃₀₂→Ile ou Leu ; Gln₂₉₇→Asp ou Lys ; Trp₃₀₇→Tyr ou Phe ; Trp₃₁₀→Tyr ou Phe ; Ile₃₁₁→Phe ou Val ; Tyr₃₁₇→Trp ou Thr ; His₃₁₈→Lys ; Ala₃₁₉→Ser ; Asn₃₂₀→Gln, Tyr ou His ; Tyr₃₂₁→Thr ou Asp, Phe₃₄₀→Tyr ; His₃₅₃→Asp ; His₃₅₃→Lys (à un hybride β_A/β_B) ; Phe₃₅₆→Tyr ; Val₃₆₄→Phe ; Val₃₆₄→Leu ; Tyr₃₇₅→Thr ; Tyr₃₇₆→Trp ; Asn₃₈₉→Gln, His ou Lys ; Ile₃₉₁→Leu ou Thr ; Met₃₉₀→Leu ou Ser ; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr ou Ile ; ou une chaîne β_B humaine modifiée de manière comparable.

28. ADN suivant l'une quelconque des revendications 24 à 27, qui est dépourvu de séquences non traduites intermédiaires.

29. ADN suivant l'une quelconque des revendication 24 à 28, qui est marqué avec un groupement détectable.

30. Vecteur répliquable comprenant un ADN suivant l'une quelconque des revendications 21 à 27.

31. Vecteur suivant la revendication 30, comprenant un promoteur viral lié de manière fonctionnelle à l'ADN codant pour les chaînes α et/ou β d'inhibine.

32. Vecteur suivant la revendication 30 ou 31, qui contient un ADN codant à la fois pour une chaîne α d'inhibine et une chaîne β d'inhibine.
33. Vecteur suivant la revendication 30 ou 31, qui contient un ADN codant pour une chaîne β d'inhibine, mais pour la chaîne α d'inhibine.
34. Cellule hôte transformation avec un vecteur répliquable comprenant l'ADN codant pour la chaîne α et/ou la chaîne β d'inhibine humaine ou porcine dont les séquences d'acides-amino sont représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines) ou un variant de séquence d'acides-amino engendré par insertion, délétion ou substitution d'un polypeptide d'une telle séquence représentée, le variant étant pratiquement homologue avec un polypeptide d'une séquence représentée, à l'exclusion de la chaîne α d'inhibine bovine et de la chaîne β d'inhibine bovine partielle de séquence Gly-Leu-Glu-Cys-Asp-Gly-Lys-Val-Asn-Ile-Cys-Cys-Lys-Lys-Gln-Phe-Phe-Val-Ser-Phe-Lys-Asp-Ile-Gly-Trp-Asn-Trp-Ile-Ala-Pro-Ser-Gly-Tyr-His-Ala-Asn-Tyr-Cys-Glu-Gly-Glu-Cys-Pro-Ser-His-Ile-Ala-Gly-Thr-Ser-Gly-Ser-Ser-Leu-Ser-Phe-His-Ser-Thr-Val-Ile-Asn-His-Tyr-Arg-Met-Arg-Gly-His-Ser, et
- 1) présentant une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 2) présentant une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée.
35. Cellule hôte suivant la revendication 34, dans laquelle l'ADN code pour une chaîne α et/ou une chaîne β d'inhibine humaine porcine, dont les séquences d'acides-amino sont représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines).
36. Cellule hôte suivant la revendication 34, dans laquelle l'ADN code pour un variant choisi entré : des dérivés d'inhibine porcine [Asn₂₆₆→Gln]Inh α ; [Cys₃₂₅ ou Cys₃₂₄→ Δ] Inh α ; [Cys₃₆₁ ou Cys₃₆₃→ Δ] Inh α ; [Lys₃₂₁ ou Lys₃₂₂→ Δ] Inh β_A ; [Lys₃₂₂→His ou Ser] Inh β_A ; [Lys₃₁₅→Arg ; Val₃₁₆→Thr] Inh β_A ; [Cys₃₈₈ ou Cys₃₉₀→ Δ] Inh β_A ; [Lys₄₁₁→Gln] Inh β_A ; [Arg₃₁₅→Lys ; Val₃₁₆→Thr] Inh β_B ; [Cys₃₁₉ ou Cys₃₂₀→ Δ] Inh β_B ; [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→Pro Phe Gly] Inh β_B ; [Arg₃₉₅→Gln] Inh β_B , dans lequel Inh est une abréviation d'inhibine et les numéros des résidus pour la Inh β_B sont ceux utilisés pour le résidu de Inh β_A correspondant (voir figure 2B) ; les variants de chaîne β_A d'inhibine humaine possédant des variations qui consistent en une substitution ou une délétion au niveau d'un, ou une insertion après un, résidu choisi entre les résidus 293-297, 364-376 et 387-398 de la séquence représentée sur la figure 8 ; et des variants de la chaîne α humaine qui présentent une homologie de plus de 90 % avec la séquence représentée sur la figure 6A.
37. Cellule hôte suivant la revendication 34, dans laquelle l'ADN code pour un variant d'une chaîne β_A d'inhibine humaine choisie entre Phe₃₀₂→Ile ou Leu ; Gln₂₉₇→Asp ou Lys ; Trp₃₀₇→Tyr ou Phe ; Trp₃₁₀→Tyr ou Phe ; Ile₃₁₁→Phe ou Val ; Tyr₃₁₇→Trp ou Thr ; His₃₁₈→Lys ; Ala₃₁₉→Ser ; Asn₃₂₀→Gln, Tyr ou His ; Tyr₃₂₁→Thr ou Asp, Phe₃₄₀→Tyr ; His₃₅₃→Asp ; His₃₅₃→Lys (à un hybride β_A/β_B) ; Phe₃₅₆→Tyr ; Val₃₆₄→Phe ; Val₃₆₄→Leu ; Tyr₃₇₅→Thr ; Tyr₃₇₆→Trp ; Asn₃₈₉→Gln, His ou Lys ; Ile₃₉₁→Leu ou Thr ; Met₃₉₀→Leu ou Ser ; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr ou Ile ; ou une chaîne β_B humaine modifiée de manière comparable.
38. Cellule suivant l'une quelconque des revendications 34 à 37, qui est une cellule eucaryotique.
39. Composition acellulaire qui est dépourvue d'un polypeptide de chaîne α mature, contenant une séquence polypeptidique de prodomaine de chaîne α d'inhibine humaine ou porcine représentée sur la figure 1B (chaîne α porcine) ou la figure 6A (chaîne α humaine) ou un variant de séquence d'acides-amino engendré par une insertion, délétion ou substitution d'une telle séquence de prodomaine, le variant présentant une forte homologie avec un polypeptide d'une desdites séquences présentant une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée.
40. Composition acellulaire contenant
- a) un polypeptide comprenant la séquence de prodomaine de chaîne β d'inhibine humaine

HSAAPDCPSCALAALPKDVPNSQPEMVEAVKKHILNMLHL (aminoacides 1 à
40 de la figure 8), PDVTQPVPKAALLNAIRKLHVGVKGVGENGYVEIEDDIG
(aminoacides 44 à 80 de la figure 8),

AEMNELMEQTSEIITFAESGTARKTLHFEISKEGSDLSVVERAEVWLFLKVPKAN-
RTRTKVTIRLFQQQKHPQGSGLDTGEEAEVGLKGERSELLLLSEKVDA
(aminoacides 83 à 185 de la figure 8),

STWHVFPVSSSIQRLLDQKSSLDVRIACEQCQESGASLVLLG (amino-acides
188 à 230 de la figure 8),

ou un de ses variants de séquence d'amino-acides naturels de mammifère ;

b) un polypeptide comprenant la séquence de prodomaine de chaîne β_B d'inhibine humaine CTSCGGFRR-
PEELGRVDGDFLEAV (amino-acides) 7-30 de la figure 9, (amino-acides 33 à 5 de la figure 9),

VRVKVYFQEQGHGDRWNMVEKRVDLKRSGWHTFPLTEAIQALFERGE (amino-
acides 149 à 195 de la figure 9),

LNLDVQCDSCQELAVVPVFVDPGEESHPRFVVVQARLGDSRHRI

(amino-acides 149 à 195 de la figure 9), LNLDVQCDSCQELAVVPVFVDPGEESHPRFVVVQARLGDSRHRI
(amino-acides 198 à 241 de la figure 9), ou un de leurs variants de séquence d'amino-acides naturels de
mammifère ; ou

c) un polypeptide dépourvu de la séquence d'amino-acides de chaînes α mature comprenant les séquences
de prodomaine de chaîne α d'inhibine humaine KVRALFLDALGPPAVTREGGDPGV (aminoacides 1 à 24 de
la figure 6),

(amino-acides 32 à 199 de la figure 6), ou un de leurs variants de séquence d'amino-acides naturels de mam-
mifère.

41. Composition acellulaire contenant un polypeptide de prodomaine de chaîne β d'inhibine humaine ou porcine d'une
séquence représentée sur la figure 2B (chaînes β porcines) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines) ou un variant
de séquence d'amino-acides engendré par insertion, délétion ou substitution d'une desdites séquences de pro-
domaine, variant qui présente une forte homologie avec un polypeptide d'une desdites séquences et qui présente
une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée.

42. Composition suivant la revendication 41, dans laquelle la chaîne β et la chaîne β_A et la composition est dépourvue
de séquence de chaîne β_A mature.

43. Composition suivant la revendication 41, dans laquelle la chaîne β est la chaîne β_B et la composition est dépourvue
de séquence de chaîne β_B mature.

44. Composition suivant la revendication 40, dans laquelle le variant est la séquence d'amino-acides porcine corres-
pondante, composition contenant :

a) un polypeptide comprenant la séquence de prodomaine de chaîne β_A d'inhibine porcine représentée par :
les amino-acides 28 à 58 ; les amino-acides 61 à 87 ; les aminoacides 90 à 108 ; les amino-acides 111 à 179 ;
les aminoacides 182 à 213 ; les amino-acides 216 à 258 ; ou les amino-acides 28 à 87 de la figure 2B ; ou

b) un polypeptide dépourvu de la séquence d'amino-acides de chaîne α mature comprenant les séquences
de polypeptides de prodomaine de chaîne α d'inhibine porcine représentées par : les amino-acides 20 à 54 ;

ou les amino-acides 70 à 228 de la figure 1B.

45. Composition suivant l'une quelconque des revendications 39 à 44, dans laquelle le polypeptide est non accompagné par une glycosylation naturelle.
46. Composition suivant l'une quelconque des revendications 39 à 45, qui est stérile et dans laquelle le polypeptide comprend en outre un polypeptide immunogène.
47. Utilisation d'une composition suivant l'une quelconque des revendications 39 à 46 dans la préparation d'un anticorps capable de se lier audit polypeptide.
48. Composition suivant l'une quelconque des revendications 39 à 46, dans laquelle le polypeptide est conjugué à un groupe détectable.
49. Composition suivant la revendication 48, dans laquelle le groupe est un enzyme, un fluorophore ou un radioisotope.
50. Composition suivant l'une quelconque des revendications 39 à 44, 48 et 49, qui est insolubilisée par une absorption non covalente ou une réticulation covalente à un support insoluble dans l'eau.
51. Composition suivant l'une quelconque des revendications 39 à 46, 48 et 49, comprenant en outre une matrice implantable physiologiquement acceptable pour la libération contrôlée du polypeptide dans les tissus d'un animal.

Revendications pour l'Etat contractant suivant : LU

1. Procédé comprenant la culture d'une cellule hôte transformée avec un vecteur qui renferme un acide nucléique codant pour une chaîne α d'inhibine humaine ou porcine et/ou pour une chaîne β d'inhibine humaine ou porcine dont les séquences d'acides-amino sont représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines), ou un variant de séquence d'acides-amino formé par insertion, délétion ou substitution d'une des séquences représentées, le variant étant fortement homologue avec un polypeptide d'une séquence représentée mais excluant la chaîne α d'inhibine bovine et 1) qui présente une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 2) qui présente une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée.
2. Procédé suivant la revendication 1, dans lequel l'acide nucléique code pour une chaîne α d'inhibine humaine ou porcine et/ou une chaîne β d'inhibine humaine ou porcine dont les séquences d'acides-amino sont représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines).
3. Procédé suivant la revendication 1, dans lequel le vecteur code pour une chaîne β d'inhibine, ou un de ses variants de séquence d'acides-amino, autre que la β_A humaine ou porcine naturelle.
4. Procédé suivant la revendication 1, dans lequel l'acide nucléique code pour un variant choisi entre : des dérivés d'inhibine porcine [Asn₂₆₆→Gln]Inh α ; [Cys₃₂₅ ou Cys₃₂₄→ Δ]Inh α ; [Cys₃₆₁ ou Cys₃₆₃→ Δ]Inh α ; [Lys₃₂₁ ou Lys₃₂₂→ Δ]Inh β_A ; [Lys₃₂₂→His ou Ser]Inh β_A ; [Lys₃₁₅→Arg ; Val₃₁₆→Thr] Inh β_A ; [Cys₃₈₈ ou Cys₃₉₀→ Δ]Inh β_A , [Lys₄₁₁→Gln]Inh β_A ; [Arg₃₁₅→Lys ; Val₃₁₆→Thr]Inh β_B ; [Cys₃₁₉ ou Cys₃₂₀→ Δ]Inh β_B ; [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→Pro Phe Gly] Inh β_B ; [Arg₃₉₅→Gln]Inh β_B , dans lequel Inh est une abréviation d'inhibine et les numéros des résidus pour la Inh β_B sont ceux utilisés pour le résidu de Inh β_A correspondant (voir figure 2B) ; les variants de chaîne β_A d'inhibine humaine possédant des variations qui consistent en une substitution ou une délétion au niveau d'un, ou une insertion après un, résidu choisi entre les résidus 293 à 297, 364 à 376 et 387 à 398 de la séquence représentée sur la figure 8 ; et des variants de la chaîne α humaine qui présentent une homologie de plus de 90 % avec la séquence représentée sur la figure 6A.
5. Procédé suivant la revendication 1, dans lequel l'acide nucléique code pour un variant d'une chaîne d'inhibine β_A humaine choisi entre Phe₃₀₂→Ile ou Leu ; Gln₂₉₇→Asp ou Lys ; Trp₃₀₇→Tyr ou Phe ; Trp₃₁₀→Tyr ou Phe ; Ile₃₁₁→Phe ou Val ; Tyr₃₁₇→Trp ou Thr ; His₃₁₈→Lys ; Ala₃₁₉→Ser ; Asn₃₂₀→Gln, Tyr ou His ; Tyr₃₂₁→Thr ou Asp, Phe₃₄₀→Tyr ; His₃₅₃→Asp ; His₃₅₃→Lys (à un hybride β_A/β_B) ; Phe₃₅₆→Tyr ; Val₃₆₄→Phe ; Val₃₆₄→Leu ;

EP 0 222 491 B2

Tyr₃₇₅→Thr ; Tyr₃₇₇→Trp ; Asn₃₈₉→Gln, His ou Lys ; Ile₃₉₁→Leu ou Thr ; Met₃₉₀→Leu ou Ser ; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr ou Ile ; ou une chaîne β_B humaine modifiée de manière comparable.

- 5 6. Procédé suivant l'une quelconque des revendications précédentes, dans lequel l'acide nucléique codant pour la chaîne α et/ou la chaîne β d'inhibine est lié de manière fonctionnelle à un promoteur reconnu par la cellule hôte et contenant l'étape supplémentaire de séparation de l'inhibine ou d'un dimère de chaîne β du milieu de culture.
7. Procédé suivant l'une quelconque des revendications précédentes, dans lequel la cellule est un procaryote.
- 10 8. Procédé suivant l'une quelconque des revendications précédentes, dans lequel le vecteur comprend un acide nucléique codant pour la forme pré-pro d'une chaîne α d'inhibine d'une chaîne β d'inhibine.
9. Procédé suivant la revendication 8, dans lequel le vecteur comprend un acide nucléique codant pour la forme de pré-pro de la chaîne α d'inhibine et de la chaîne β d'inhibine.
- 15 10. Procédé suivant l'une quelconque des revendications 1 à 6, 8 et 9, dans lequel la cellule est une cellule provenant d'un organisme pluricellulaire et une inhibine douée d'activité hormonale est produite.
11. Procédé suivant la revendication 6, dans lequel le promoteur est un promoteur viral.
- 20 12. Procédé suivant la revendication 11, dans lequel le promoteur est un promoteur de SV40.
13. Procédé suivant l'une quelconque des revendications précédentes, dans lequel de l'inhibine porcine ou humaine mature est recueillie.
- 25 14. Procédé suivant l'une quelconque des revendications 1 à 7 ou 10 à 12, dans lequel le vecteur comprend un acide nucléique codant pour la forme pré-pro d'une chaîne β d'inhibine et un dimère de chaîne β mature est recueilli en l'absence de chaîne α.
- 30 15. Procédé suivant la revendication 10 ou 13, dans lequel la chaîne β est la chaîne β_A et l'inhibine présente à une concentration supérieure à environ 20 ng/ml de milieu de culture.
- 35 16. Composition contenant de l'inhibine humaine ou porcine constituée d'une chaîne α et d'une chaîne β, les séquences d'acides-amino desdites chaînes α et β étant choisies entre celles représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines), et des variants de séquence d'acides-amino engendrés par insertion, délétion ou substitution d'un polypeptide d'une desdites séquences représentées, variants qui sont fortement homologues avec un polypeptide d'une séquence représentée, mais à l'exclusion de la chaîne α d'inhibine bovine, et 1) qui présentent une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 2) qui possèdent une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée ; composition qui est totalement dépourvue de protéines humaines ou porcines non identifiées.
- 40 17. Composition suivant la revendication 16, dans laquelle les séquences des chaînes α et β sont choisies entre celles représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaîne β porcine), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines).
- 45 18. Composition suivant la revendication 16, dans laquelle les variants sont choisis entre : des dérivés d'inhibine porcine (Asn₂₆₆→In)Glnα ; [Cys₃₂₅ ou Cys₃₂₄→Δ] Inhα ; [Cys₃₆₁ ou Cys₃₆₃→Δ] Inhα ; [Lys₃₂₁ ou Lys₃₂₂→Δ] Inhβ_A ; [Lys₃₂₂→His ou Ser] Inhβ_A ; Lys₃₁₅→Arg ; Val₃₁₆→Thr] Inhβ_A ; [Cys₃₈₈ ou Cys₃₉₀→Δ] Inhβ_A ; [Lys₄₁₁→Gln] Inhβ_A ; [Arg₃₁₅→Lys ; Val₃₁₆→Thr] Inhβ_B ; [Cys₃₁₉ ou Cys₃₂₀→Δ] Inhβ_B [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→ Pro Phe Gly] Inhβ_B ; [Arg₃₉₅→Gln] Inhβ_B, dans lesquels Inh est une abréviation d'inhibine et les numéros des résidus pour Inhβ_B sont ceux utilisés pour le résidu Inhβ_A correspondant (voir figure 2B) ; des variants de chaîne β_A d'inhibine humaine possédant des variations qui consistent en une substitution ou une délétion au niveau d'un, ou une insertion après un, résidu choisi entre les résidus 293 à 297, 364 à 376 et 387 à 398 de la séquence représentée sur la figure 8 ; et des variants de chaîne α humaine qui présentent une homologie de plus de 90 % avec la séquence représentée sur la figure 6A.
- 50 19. Composition suivant la revendication 16, comprenant un variant d'une chaîne d'inhibine β_A humaine choisi entre
- 55

Phe₃₀₂→Ile ou Leu ; Gln₂₉₇→Asp ou Lys ; Trp₃₀₇→Tyr ou Phe ; Trp₃₁₀→Tyr ou Phe ; Ile₃₁₁→Phe ou Val ; Tyr₃₁₇→Trp ou Thr ; His₃₁₈→Lys ; Ala₃₁₉→Ser ; Asn₃₂₀→Gln, Tyr ou His ; Tyr₃₂₁→Thr ou Asp, Phe₃₄₀→Tyr ; His₃₅₃→Asp ; His₃₅₃→Lys ; (un hybride β_A/β_B) ; Phe₃₅₆→Tyr ; Val₃₆₄→Phe ; Val₃₆₄→Leu ; Tyr₃₇₅→Thr ; Tyr₃₇₆→Trp ; Asn₃₈₉→Gln, His ou Lys ; Ile₃₉₁→Leu ou Thr ; Met₃₉₁→Leu ou Ser ; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr ou Ile ; ou une chaîne β_B humaine modifiée de manière comparable.

20. Composition comprenant un prodomaine d'inhibine α ou β_B humaine ou porcine représenté sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaîne β_B porcine), la figure 6A (chaîne α humaine) et la figure 9 (chaîne β_B humaine) non associé à une glycosylation naturelle.

21. Composition comprenant un homodimère de chaînes β_A ou β_B d'inhibine humaine ou porcine mature, lesdites chaînes étant représentées sur la figure 2B (chaînes β porcines) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines), ou d'un variant de séquence d'acides aminés engendré par insertion, délétion ou substitution d'un polypeptide d'une des séquences représentées, variant qui présente une forte homologie avec un polypeptide d'une séquence représentée et 1) qui présente une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 2) qui présente une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée ; composition qui est dépourvue de la chaîne α d'inhibine.

22. Composition suivant la revendication 21, qui est un homodimère de chaînes β_B humaine ou porcine mature ou d'un de ses variants de séquence d'acides aminés.

23. Composition comprenant un hétérodimère de chaîne β_A d'inhibine humaine ou porcine mature avec une chaîne β_B d'inhibine humaine ou porcine mature, lesdites chaînes étant représentées sur la figure 2B (chaînes β porcines) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines), ou d'un variant de séquence d'acides aminés engendré par insertion, délétion ou substitution d'une desdites séquences représentées, variant qui présente une forte homologie avec un polypeptide d'une séquence représentée et 1) qui présente une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 2) qui présente une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée ; composition qui est dépourvue de la chaîne α d'inhibine.

24. ADN non chromosomique codant pour une chaîne α d'inhibine humaine ou porcine ou d'une chaîne β d'inhibine humaine ou porcine dont les séquences d'acides aminés sont représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines) ou un variant de séquence d'acides aminés engendré par insertion, délétion ou substitution d'un polypeptide d'une desdites séquences représentées, variant qui présente une forte homologie avec un polypeptide d'une séquence représentée à l'exclusion de la chaîne α d'inhibine bovine et 1) qui présente une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 2) qui présente une réactivité croisée avec des récepteurs de surface cellulaire pour un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 3) qui présente une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée.

25. ADN suivant la revendication 24 codant pour une chaîne α d'inhibine humaine ou porcine ou une chaîne β d'inhibine humaine ou porcine dont la séquence d'acides aminés est représentée sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines).

26. ADN suivant la revendication 24, qui code pour un variant choisi entre : des dérivés d'inhibine porcine [Asn₂₆₆→Gln] Inh α ; [Cys₃₂₅ ou Cys₃₂₄→ Δ] Inh α ; [Cys₃₆₁ ou Cys₃₆₃→ Δ] Inh α ; [Lys₃₂₁ ou Lys₃₂₂→ Δ] Inh β_A ; [Lys₃₂₂→His ou Ser] Inh β_A ; [Lys₃₁₅→Arg ; Val₃₁₆→Thr] Inh β_A ; [Cys₃₈₈ ou Cys₃₉₀→ Δ] Inh β_A ; [Lys₄₁₁→Gln] Inh β_A ; [Arg₃₁₅→Lys ; Val₃₁₆→Thr] Inh β_B ; [Cys₃₁₉ ou Cys₃₂₀→ Δ] Inh β_B ; [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→Pro Phe Gly] Inh β_B ; [Arg₃₉₅→Gln] Inh β_B , dans lesquels Inh est une abréviation d'inhibine et les numéros des résidus pour la Inh β_B sont ceux utilisés pour le résidu de Inh β_A correspondant (voir figure 2B) ; des variants de chaîne β_A d'inhibine humaine possédant des variations qui consistent en une substitution ou une délétion au niveau d'un, ou une insertion après un, résidu choisi entre les résidus 293 à 297, 364 à 376 et 387 à 398 de la séquence représentée sur la figure 8 ; et des variants de chaîne α humaine qui présentent une homologie de plus de 90 % avec la séquence représentée sur la figure 6A.

27. ADN suivant la revendication 24, qui code pour un variant d'une chaîne d'inhibine β humaine choisi entre : Phe₃₀₂→Ile ou Leu ; Gln₂₉₇→Asp ou Lys ; Trp₃₀₇→Tyr ou Phe ; Trp₃₁₀→Tyr ou Phe ; Ile₃₁₁→Phe ou Val ; Tyr₃₁₇→Trp ou Thr ; His₃₁₈→Lys ; Ala₃₁₉→Ser ; Asn₃₂₀→Gln, Tyr ou His ; Tyr₃₂₁→Thr ou Asp, Phe₃₄₀→Tyr ; His₃₅₃→Asp ; His₃₅₃→Lys (à un hybride β_A/β_B) ; Phe₃₅₆→Tyr ; Val₃₆₄→Phe ; Val₃₆₄→Leu ; Tyr₃₇₅→Thr ;

EP 0 222 491 B2

Tyr₃₇₆→Trp ; Asn₃₈₉→Gln, His ou Lys Ile₃₉₁→Leu ou Thr ; Met₃₉₀→Leu ou Ser ; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr ou Ile ; ou une chaîne β_B humaine modifiée de manière comparable.

28. ADN suivant l'une quelconque des revendications 24 à 27, qui est dépourvue de séquences non traduites intermédiaires.
29. ADN suivant l'une quelconque des revendications 24 à 28, qui est marquée avec un groupement détectable.
30. Vecteur répliquable comprenant un ADN suivant l'une quelconque des revendications 21 à 27.
31. Vecteur suivant la revendication 30, comprenant un promoteur viral lié de manière fonctionnelle à l'ADN codant pour les chaînes α et/ou β d'inhibine.
32. Vecteur suivant la revendication 30 ou 31, qui contient un ADN codant à la fois pour une chaîne α d'inhibine et une chaîne β d'inhibine.
33. Vecteur suivant la revendication 30 ou 31, qui contient un ADN codant pour une chaîne β d'inhibine mais non pour la chaîne α d'inhibine.
34. Cellule hôte transformée avec un vecteur répliquable comprenant un ADN codant pour la chaîne α d'inhibine et/ou la chaîne β d'inhibine humaine ou porcine dont les séquences d'acides-amino sont représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines), ou un variant de séquence d'acides-amino engendré par insertion, délétion ou substitution d'un polypeptide d'une desdites séquences représentées, variant qui présente une forte homologie avec un polypeptide d'une séquence représentée, à l'exclusion de la chaîne α d'inhibine bovine, et 1) qui présente une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 2) qui présente une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée.
35. Cellule hôte suivant la revendication 34, dans laquelle l'ADN code pour une chaîne α d'inhibine et/ou une chaîne β d'inhibine humaine ou porcine, dont les séquences d'acides-amino sont représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines) la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines).
36. Cellule hôte suivant la revendication 34, dans laquelle l'ADN code pour un variant choisi entre : des dérivés d'inhibine porcine [Asn₂₆₆→Gln]Inhα ; [Cys₃₂₅ ou Cys₃₂₄→Δ]Inhα ; [Cys₃₆₁ ou Cys₃₆₃→Δ]Inhα ; [Lys₃₂₁ ou Lys₃₂₂→Δ]Inhβ_A ; [Lys₃₂₂→His ou Ser]Inhβ_A ; [Lys₃₁₅→Arg ; Val₃₁₆→Thr]Inhβ_A ; [Cys₃₈₈ ou Cys₃₉₀→Δ]Inhβ_A ; [Lys₄₁₁→Gln]Inhβ_A ; [Arg₃₁₅→Lys ; Val₃₁₆→Thr]Inhβ_B ; [Cys₃₁₉ ou Cys₃₂₀→Δ]Inhβ_B ; [Pro₃₈₁ Gly₃₈₂→Pro Phe Gly]Inhβ_B ; [Arg₃₉₅→Gln]Inhβ_B, dans lesquels Inh est une abréviation d'inhibine et les numéros des résidus pour Inhβ_B sont ceux utilisés pour le résidu de Inhβ_A correspondant (voir figure 2B) ; des variants de chaîne β_A d'inhibine humaine possédant des variations qui consistent en une substitution ou une délétion au niveau d'un, ou une insertion après un, résidu choisi entre les résidus 293 à 297, 364 à 376 et 387 à 398 de la séquence représentée sur la figure 8 ; et des variants de chaîne α humaine qui présentent une homologie de plus de 90 % avec la séquence représentée sur la figure 6A.
37. Cellule hôte suivant la revendication 34, dans laquelle l'ADN code pour un variant d'une chaîne d'inhibine β_A humaine choisi entre Phe₃₀₂→Ile ou Leu ; Gln₂₉₇→Asp ou Lys ; Trp₃₀₇→Tyr ou Phe ; Trp₃₁₀→Tyr ou Phe ; Ile₃₁₁→Phe ou Val ; Tyr₃₁₇→Trp ou Thr ; His₃₁₈→Lys ; Ala₃₁₉→Ser ; Asn₃₂₀→Gln, Tyr ou His ; Tyr₃₂₁→Thr ou Asp, Phe₃₄₀→Tyr ; His₃₅₃→Asp ; His₃₅₃→Lys (à un hybride β_A/β_B) ; Phe₃₅₆→Tyr ; Val₃₆₄→Phe ; Val₃₆₄→Leu ; Tyr₃₇₅→Thr ; Tyr₃₇₆→Trp ; Asn₃₈₉→Gln, His ou Lys ; Ile₃₉₁→Leu ou Thr ; Met₃₉₀→Leu ou Ser ; Val₃₉₂→Phe, Glu, Thr ou Ile ; ou une chaîne β_B humaine modifiée de manière comparable.
38. Cellule suivant l'une quelconque des revendications 34 à 37, qui est une cellule eucaryotique.
39. Composition acellulaire qui est dépourvue de polypeptide de chaîne α mature, contenant une séquence polypeptidique de prodomaine de chaîne α d'inhibine humaine ou porcine représentée sur la figure 1B (chaîne α porcine) ou la figure 6A (chaîne α humaine) ou un variant de séquence d'acides-amino engendré par une insertion, délétion ou substitution d'une desdites séquences de prodomaine, variant qui présente une forte homologie avec un polypeptide d'une desdites séquences et qui présente une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un

polypeptide d'une séquence représentée.

40. Composition acellulaire contenant

a) un polypeptide comprenant la séquence de prodomaine de chaîne β d'inhibine humaine

HSAAPDCPSCALAALPKDVPNSQPEMVEAVKKHILNMLHL (amino-acides 1 à 40 de la figure 8), PDVTQPVPKAALLNAIRKLHVGKVGGENGYVEIEDDIG (aminoacides 44 à 80 de la figure 8),

AEMNELMEQTSEIITFAESGTARKTLHFEISKEGSDLSVVERAEVWLFLKVPKAN-
RTRTKVTIRLFQQQKHPQGS�DTGEEAEVGLKGERSELLLLSEKVDA (amino-acides 83 à 185 de la figure 8),

STWHVFPVSSSIQRLLDQKSSLDVRIACEQCQESGASVLLG (amino-acides 188 à 230 de la figure 8), ou un de ses variants de séquence d'amino-acides naturels de mammifère ;

b) un polypeptide comprenant la séquence de prodomaine de chaîne $\beta\beta$ d'inhibine humaine CTSCGGFRR-PEELGRVDGDFLEAV (amino-acides 7 à 30 de la figure 9, (amino-acides 33 à 145 de la figure 9),

VRVKVYFQEQGHGDRWNMVEKRVDLKRSGWHTFPLTEAIQALFERGE
(aminoacides 149 à 195 de la figure 9),

LNLDVQCDSCQELAVVPVFVDPGEESHPRFVVVQARLGDSRHRI (amino-acides 198 à 241 de la figure 9),

ou un de leurs variants de séquence d'amino-acides naturels de mammifère ; ou

c) un polypeptide dépourvu de la séquence d'amino-acides de chaîne α mature comprenant les séquences de prodomaine de chaîne α d'inhibine humaine

KVRALFLDALGPPAVTREGGDPGV (amino-acides 1 à 24 de la figure 6),

(amino-acides 32 à 199 de la figure 6), ou un de leurs variants de séquence d'aminoacides naturels de mammifère.

41. Composition acellulaire contenant un polypeptide de prodomaine de chaîne β d'inhibine humaine ou porcine d'une séquence représentée sur la figure 2B (chaînes β porcines) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines) ou un variant de séquence d'amino-acides engendré par insertion, délétion ou substitution d'une desdites séquences de prodomaine, variant qui présente une forte homologie avec un polypeptide d'une desdites séquences et qui présente une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée.

42. Composition suivant la revendication 41, dans laquelle la chaîne β est la chaîne β_A et la composition est dépourvue de séquence de chaîne β_A mature.

43. Composition suivant la revendication 41, dans laquelle la chaîne β est la chaîne β_B et la composition est dépourvue de séquence de chaîne β_B mature.

44. Composition suivant la revendication 40, dans laquelle le variant est la séquence d'amino-acides porcine correspondante, composition contenant :

a) un polypeptide comprenant la séquence de prodomaine de chaîne β_A d'inhibine porcine représentée par : les amino-acides 28 à 58 ; les amino-acides 61 à 87 ; les aminoacides 90 à 108 ; les amino-acides 111 à 179 ; les aminoacides 182 à 213 ; les amino-acides 216 à 258 ; ou les amino-acides 28 à 87 de la figure 2B ; ou
 b) un polypeptide dépourvu de la séquence d'acides aminés de chaîne α mature comprenant les séquences polypeptidiques de prodomaine de chaîne α d'inhibine porcine représentées par : les amino-acides 20 à 54 ; ou les amino-acides 70 à 228 de la figure 1B.

45. Composition suivant l'une quelconque des revendications 39 à 44, dans laquelle le polypeptide est non accompagné par une glycosylation naturelle.

46. Composition suivant l'une quelconque des revendications 39 à 45, qui est stérile et dans laquelle le polypeptide comprend en outre un polypeptide immunogène.

47. Utilisation d'une composition suivant l'une quelconque des revendications 39 à 46 dans la préparation d'un anticorps capable de se lier audit polypeptide.

48. Composition suivant l'une quelconque des revendications 39 à 46, dans laquelle le polypeptide est conjugué à un groupe détectable.

49. Composition suivant la revendication 48, dans laquelle le groupe est un enzyme, un fluorophore ou un radioisotope.

50. Composition suivant l'une quelconque des revendications 39 à 44, 48 et 49, qui est insolubilisée par une absorption non covalente ou une réticulation covalente à un support insoluble dans l'eau.

51. Composition suivant l'une quelconque des revendications 39 à 46, 48 et 49, comprenant en outre une matrice implantable physiologiquement acceptable pour la libération contrôlée du polypeptide dans les tissus d'un animal.

Revendications pour l'Etat contractant suivant : GR

1. Procédé comprenant la culture d'une cellule d'une cellule hôte transformée avec un vecteur qui comprend un acide nucléique codant pour une chaîne α d'inhibine humaine ou porcine et/ou une chaîne β d'inhibine ou porcine dont les séquences d'acides aminés sont représentées sur la figure 1B ((chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines), ou un variant de séquence d'acides aminés formé par insertion, délétion ou substitution d'une des séquences représentées, le variant étant fortement homologue avec un polypeptide d'une séquence représentée et 1) qui présente une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 2) qui présente une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée.

2. Procédé suivant la revendication 1, dans lequel l'acide nucléique code pour une chaîne α d'inhibine humaine ou porcine et/ou une chaîne β d'inhibine ou porcine dont les séquences d'acides aminés sont représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines).

3. Procédé suivant la revendication 1, dans lequel le vecteur code pour un variant allélique d'une chaîne α et/ou d'une chaîne β d'inhibine humaine ou porcine.

4. Procédé suivant l'une quelconque des revendications précédentes, dans lequel l'acide nucléique codant pour la chaîne α et/ou la chaîne β d'inhibine est liée de manière fonctionnelle à un promoteur reconnu par la cellule hôte et comprenant l'étape supplémentaire consistant à séparer la chaîne α d'inhibine, la chaîne β d'inhibine, l'inhibine ou un dimère de chaîne β du milieu de culture.

5. Procédé suivant l'une quelconque des revendications précédentes, dans lequel la cellule est un procaryote.

6. Procédé suivant l'une quelconque des revendications précédentes, dans lequel le vecteur comprend un acide nucléique codant pour la forme pré-pro d'une chaîne α d'inhibine ou d'une chaîne β d'inhibine.

7. Procédé suivant la revendication 6, dans lequel le vecteur comprend un acide nucléique codant pour les formes

pré-pro de la chaîne α d'inhibine et d'une chaîne β d'inhibine.

8. Procédé suivant l'une quelconque des revendications 1 à 4, 6 et 7, dans lequel la cellule est une cellule provenant d'un organisme pluricellulaire et de l'inhibine douée d'activité hormonale est produite.
9. Procédé suivant la revendication 4, dans lequel le promoteur est un promoteur viral.
10. Procédé suivant la revendication 9, dans lequel le promoteur est un promoteur de SV40.
11. Procédé suivant l'une quelconque des revendications précédentes, dans lequel de l'inhibine porcine ou humaine mature est recueillie.
12. Procédé suivant l'une quelconque des revendications 1 à 5 ou 8 à 10, dans lequel le vecteur comprend un acide nucléique codant pour la forme pré-pro d'une chaîne β d'inhibine et un dimère de chaîne β mature est recueilli en l'absence de chaîne α .
13. Procédé suivant la revendication 8 ou 11, dans lequel la chaîne β et la chaîne β_A et l'inhibine est présente à une concentration supérieure à environ 20 ng/ml dans le milieu de culture.
14. Procédé suivant la revendication 4, dans lequel l'inhibine est une inhibine humaine ou porcine constituée d'une chaîne α et d'une chaîne β , les séquences d'acides-amino desdites chaînes α et β étant choisies entre celles représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines), et des variants de séquence d'acides-amino engendrés par insertion, délétion ou substitution d'un polypeptide d'une desdites séquences représentées, variants qui sont fortement homologues avec un polypeptide d'une séquence représentée, et 1) qui présentent une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 2) qui possèdent une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée ; composition qui est totalement dépourvue de protéines humaines ou porcines non identifiées.
15. Procédé suivant la revendication 14, dans lequel l'inhibine est une inhibine humaine ou porcine constituée d'une chaîne α et d'une chaîne β , les séquences d'acides-amino desdites chaînes α et β étant choisies entre celles représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines).
16. Procédé suivant la revendication 4, dans lequel la chaîne d'inhibine recueillie est un prodomaine d'inhibine α ou β_B humaine ou porcine représentée sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β_B porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et la figure 9 (chaînes β humaines), non associé à une glycosylation naturelle.
17. Procédé suivant la revendication 4, dans lequel est recueilli un dimère de chaîne β qui est un homodimère de chaînes β ou β_B d'inhibine humaine ou porcine mature, lesdites chaînes étant représentées sur la figure 2B (chaînes β porcines) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines) ou un variant de séquence d'acides-amino engendré par insertion, délétion ou substitution d'un polypeptide d'une desdites séquences représentées, variant qui présente une forte homologie avec un polypeptide d'une séquence représentée et 1) qui présente une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 2) qui présente une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée ; dimère qui est dépourvu de la chaîne α d'inhibine.
18. Procédé suivant la revendication 17, dans lequel un homodimère de chaînes β_B humaines ou porcines matures ou d'un d'un de leurs variants de séquence d'acides-amino est recueilli.
19. Procédé suivant la revendication 4, dans lequel est recueilli un dimère de chaîne β qui est un hétérodimère de chaîne β_A d'inhibine humaine ou porcine mature avec une chaîne β_B d'inhibine ou porcine mature, lesdites chaînes étant représentées sur la figure 2B (chaînes β porcines) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines) ou un variant de séquence d'acides-amino engendré par insertion, délétion ou substitution d'un polypeptide d'une desdites séquences représentées, variant qui présente une forte homologie avec un polypeptide d'une séquence représentée et 1) qui présente une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 2) qui présente une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée ; dimère qui est dépourvu de la chaîne α d'inhibine.

20. ADN non chromosomique codant pour une chaîne α d'inhibine humaine ou porcine ou une chaîne β d'inhibine humaine ou porcine, dont les séquences d'acides-amino sont représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines) ou un variant de séquence d'acides-amino engendré par insertion, délétion ou substitution d'un polypeptide d'une desdites séquences représentées, variant qui présente une forte homologie avec un polypeptide d'une séquence représentée et 1) qui présente une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 2) qui présente une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée.
21. ADN suivant la revendication 20, codant pour une chaîne α d'inhibine humaine ou porcine ou une chaîne β d'inhibine humaine ou porcine, dont la séquence d'acides-amino est représentée sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines).
22. ADN suivant la revendication 20 ou 21, qui est dépourvue de séquences non traduites intermédiaires.
23. ADN suivant l'une quelconque des revendications 20 à 22, qui est marqué avec un groupement détectable.
24. Vecteur répliquable comprenant un ADN suivant la revendication 20 ou 21.
25. Vecteur suivant la revendication 24, comprenant un promoteur viral lié de manière fonctionnelle à l'ADN codant pour les chaînes α et/ou β d'inhibine.
26. Vecteur suivant la revendication 24 ou 25, qui contient un ADN codant à la fois pour une chaîne α d'inhibine et une chaîne β d'inhibine.
27. Vecteur suivant la revendication 24 ou 25, qui contient un ADN codant pour une chaîne β d'inhibine, mais non pour la chaîne α d'inhibine.
28. Cellule hôte transformée avec un vecteur répliquable comprenant un ADN codant pour la chaîne α d'inhibine humaine ou porcine et/ou une chaîne β d'inhibine humaine ou porcine, dont les séquences d'acides-amino sont représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines) ou un variant de séquence d'acides-amino engendré par insertion, délétion ou substitution d'un polypeptide d'une desdites séquences représentées, variant qui présente une forte homologie avec un polypeptide d'une séquence représentée et 1) qui présente une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 2) qui présente une activité hormonale similaire à celle d'une séquence représentée.
29. Cellule hôte suivant la revendication 28, dans laquelle l'ADN code pour une chaîne α et/ou une chaîne β d'inhibine humaine ou porcine, dont les séquences d'acides-amino sont représentées sur la figure 1B (α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines).
30. Cellule suivant la revendication 28 ou 29, qui est une cellule eucaryotique.
31. Procédé suivant la revendication 4, dans lequel la chaîne d'inhibine recueillie est une composition cellulaire, dépourvue de séquence de chaîne α mature, contenant une séquence polypeptidique de prodomaine de chaîne α d'inhibine humaine ou porcine représentée sur la figure 1B (α porcine) ou la figure 6A (chaîne α humaine) ou un variant de séquence d'acides-amino engendré par insertion, délétion ou substitution d'une desdites séquences de prodomaine, variant qui présente une forte homologie avec un polypeptide d'une desdites séquences représentées et qui présente une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée.
32. Procédé suivant la revendication 4, dans lequel la chaîne d'inhibine recueillie est une composition acellulaire contenant
 - a) un polypeptide comprenant la séquence de prodomaine de chaîne β_A d'inhibine humaine

HSAAPDCPSCALAALPKDVPNSQPEMVEAVKKHILNMLHL (aminoacides 1 à 40 de la figure 8), PDVTQPVPKAALLNAIRKLHVGVKVGNGYVEIEDDIG (aminoacides 44 à 80 de la figure 8),

AEMNELMEQTSEIITFAESGTARKTLHFESISKEGSDLSVVERAEVWLFLKVPKAN-RTRTKVTIRLFQQQKHPQGS�DTGEEAEVGLKGERSELLLSEKVVDA (aminoacides 83 à 185 de la figure 8),

STWHVFPVSSSIQRLLDQKSSLDVRIACEQCQESGASLVLLG (amino-acides 188 à 230 de la figure 8),

ou un de ses variants de séquence d'amino-acides naturels de mammifère ;

b) un polypeptide comprenant la séquence de prodomaine de chaîne β_B d'inhibine humaine CTSCGGFRR-PEELGRVDGDFLEAV (amino-acides) 7 à 30 de la figure 9, (amino-acides 33-145 de la figure 9),

VRVKVYFQEQGHGDRWNMVEKRVDLKRSGWHTFPLTEAIQALFERGE (amino-acides 149 à 195 de la figure 9),

LNLDVQCDSQCQELAVVPVFVDPGEEHRPFVVVQARLGDSRHRI (amino-acides 198 à 241 de la figure 9),

ou un de leurs variants de séquence d'amino-acides naturels de mammifère ; ou

c) un polypeptide dépourvu de la séquence d'amino-acides de chaînes α mature comprenant les séquences de prodomaine de chaîne α d'inhibine humaine

KVRALFLDALGPPAVTREGGDPGV (amino-acides 1 à 24 de la figure 6),

(amino-acides 32 à 199 de la figure 6), ou un de leurs variants de séquence d'amino-acides naturels de mammifère.

33. Procédé suivant la revendication 4, dans lequel la chaîne d'inhibine recueillie est une composition acellulaire contenant un polypeptide de prodomaine de chaîne β d'inhibine humaine porcine d'une séquence représentée sur la figure 2B (chaînes β porcines) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines) ou un variant de séquence d'amino-acides engendré par insertion, délétion ou substitution d'une desdites séquences polypeptidiques de prodomaine, variant qui présente une forte homologie avec un polypeptide d'une desdites séquences et qui présente une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée.

34. Procédé suivant la revendication 33, dans lequel la chaîne β est la chaîne β_A et la composition est dépourvue de séquence de chaîne β_A mature.

35. Procédé suivant la revendication 33, dans lequel la chaîne β est la chaîne β_B et la composition est dépourvue de séquence de chaîne β_B mature.

36. Procédé suivant la revendication 32, dans lequel le variant est la séquence d'amino-acides porcine correspondante, la composition contenant :

a) un polypeptide comprenant la séquence de prodomaine de chaîne β_A d'inhibine porcine représentée par :

EP 0 222 491 B2

des amino-acides 28 à 58 ; les amino-acides 61 à 87 ; les aminoacides 90 à 108 ; les amino-acides 111 à 179 ; les aminoacides 182 à 213 ; les amino-acides 216 à 258 ou les aminoacides 28 à 87 de la figure 2B ; ou b) un polypeptide dépourvu de la séquence d'amino-acides de chaîne α mature, comprenant les séquences polypeptidiques de prodomaine de chaîne α d'inhibine porcine représentées par : les amino-acides 20 à 54 ; ou les amino-acides 70 à 228 de la figure 1B.

37. Procédé suivant l'une quelconque des revendications 31 à 36, dans lequel le polypeptide est non accompagné par une glycosylation naturelle.

38. Procédé suivant l'une quelconque des revendications 31 à 37, dans lequel la composition est stérile, et comprend en outre le couplage du polypeptide à un polypeptide immunogène.

39. Utilisation d'une composition suivant l'une quelconque des revendications 31 à 38 dans la préparation d'un anticorps capable de se lier au polypeptide.

40. Procédé suivant l'une quelconque des revendications 31 à 38, comprenant en outre la conjugaison du polypeptide à un groupe détectable.

41. Procédé suivant la revendication 40, dans lequel le groupe est un enzyme, un fluorophore ou un radioisotope.

42. Procédé suivant l'une quelconque des revendications 31 à 38, 40 et 41, dans lequel la composition est insolubilisée par une absorption non covalente ou une réticulation covalente à un support insoluble dans l'eau.

43. Procédé suivant l'une quelconque des revendications 31 à 38 ou 40 à 41, comprenant en outre le mélange de la composition à une matrice implantable physiologiquement acceptable pour la libération contrôlée du polypeptide dans les tissus d'un animal.

Revendications pour les Etats contractants suivants : ES, AT

1. Procédé comprenant la culture d'une cellule hôte transformée avec un vecteur qui renferme un acide nucléique codant pour une chaîne α d'inhibine humaine ou porcine et/ou pour une chaîne β d'inhibine humaine ou porcine dont les séquences d'aminoacides sont représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines), ou un variant de séquence d'aminoacides formé par insertion, délétion ou substitution d'une des séquences représentées, le variant étant fortement homologue avec un polypeptide d'une séquence représentée et 1) qui présente une activité croisée avec les anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 2) qui présente une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée.

2. Procédé suivant la revendication 1, dans lequel l'acide nucléique code pour une chaîne α d'inhibine humaine ou porcine et/ou une chaîne β d'inhibine humaine ou porcine dont les séquences d'amino-acides sont représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines).

3. Procédé suivant la revendication 1, dans lequel le vecteur code pour un variant allélique de chaîne α et/ou de chaîne β d'inhibine humaine ou porcine.

4. Procédé suivant l'une quelconque des revendications précédentes, dans lequel l'acide nucléique codant pour la chaîne α et/ou la chaîne β d'inhibine est lié de manière fonctionnelle à un promoteur reconnu par la cellule hôte, et comprenant l'étape supplémentaire de séparation de la chaîne α d'inhibine, de la chaîne β d'inhibine, de l'inhibine ou d'un dimère de chaîne β du milieu de culture.

5. Procédé suivant l'une quelconque des revendications précédentes, dans lequel la cellule est un procaryote.

6. Procédé suivant l'une quelconque des revendications précédentes, dans lequel le vecteur comprend un acide nucléique codant pour la forme pré-pro d'une chaîne α d'inhibine ou d'une chaîne β d'inhibine.

7. Procédé suivant la revendication 6, dans lequel le vecteur comprend un acide nucléique codant pour les formes

EP 0 222 491 B2

pré-pro de la chaîne α d'inhibine et d'une chaîne β d'inhibine.

8. Procédé suivant l'une quelconque des revendications 1 à 4, 6 et 7, dans lequel la cellule est une cellule provenant d'un organisme pluricellulaire et une inhibine douée d'activité hormonale est produite.
9. Procédé suivant la revendication 4, dans lequel le promoteur est un promoteur viral.
10. Procédé suivant la revendication 9, dans lequel le promoteur est un promoteur de SV40.
11. Procédé suivant l'une quelconque des revendications précédentes, dans lequel une inhibine porcine humaine mature est recueillie.
12. Procédé suivant l'une quelconque des revendications 1 à 5 ou 8 à 10, dans lequel le vecteur comprend un acide nucléique codant pour la forme pré-pro d'une chaîne β d'inhibine et un dimère de chaîne β mature est recueilli en l'absence de chaîne α .
13. Procédé suivant la revendication 8 ou 11, dans lequel la chaîne β est la chaîne β_A et l'inhibine est présente à une concentration supérieure à environ 20 ng/ml dans le milieu de culture.
14. Procédé suivant la revendication 4, dans lequel l'inhibine est une inhibine humaine ou porcine constituée d'une chaîne α et d'une chaîne β , les séquences d'acides-amino desdites chaînes α et β étant choisies entre celles représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine), et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines), et les variants de séquence d'acides-amino engendrés par insertion, délétion ou substitution d'un polypeptide d'une desdites séquences représentées, variants qui présentent une forte homologie avec un polypeptide d'une séquence représentée et 1) qui présentent une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 2) qui présentent une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée ; composition qui est totalement dépourvue de protéines humaines ou porcines identifiées.
15. Procédé suivant la revendication 14, dans lequel l'inhibine est une inhibine humaine ou porcine constituée d'une chaîne α et d'une chaîne β , les séquences d'acides-amino desdites chaînes α et β étant choisies entre celles représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines).
16. Procédé suivant la revendication 4, dans lequel la chaîne d'inhibine recueillie est un prodomaine d'inhibine α ou β_B humaine ou porcine représentée sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaîne β_B porcine), la figure 6A (chaîne α humaine) et la figure 9 (chaîne β_B humaine) non associé et à une glycosylation naturelle.
17. Procédé suivant la revendication 4, dans lequel est recueilli un dimère de chaîne β qui est un homodimère de chaîne β_A ou β_B d'inhibine humaine ou porcine mature, lesdites chaînes étant représentées sur la figure 2B (chaînes β porcines) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines) ou un variant de séquence d'acides-amino engendré par insertion, délétion ou substitution d'un polypeptide d'une desdites séquences représentées, variant qui présente une forte homologie avec un polypeptide d'une séquence représentée et 1) qui présente une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 2) qui présente une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée ; dimère qui est dépourvu de la chaîne α d'inhibine.
18. Procédé suivant la revendication 17, dans lequel un homodimère de chaînes β_B humaines ou porcines matures ou un de ses variants de séquence d'acides-amino est recueilli.
19. Procédé suivant la revendication 4, dans lequel est recueilli un dimère de chaîne β qui est un hétérodimère de chaîne β_A d'inhibine humaine ou porcine mature avec la chaîne β_B d'inhibine humaine ou porcine mature, lesdites chaînes étant représentées sur la figure 2B (chaînes β porcines) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines) ou un variant de séquence d'acides-amino engendré par insertion, délétion ou substitution d'un polypeptide d'une desdites séquences représentées, variant qui présente une forte homologie avec un polypeptide d'une séquence représentée et 1) qui présente une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; 2) qui présente une réactivité croisée avec des récepteurs de surface cellulaire pour un polypeptide de séquence représentée ; ou 3) qui présente une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide

d'une séquence représentée ; homodimère qui est dépourvu de la chaîne α d'inhibine.

20. Procédé de production d'un ADN non chromosomique codant pour une chaîne α d'inhibine humaine ou porcine ou une chaîne β d'inhibine humaine ou porcine représentée sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines) ou un variant de séquence d'amino-acides engendré par insertion, délétion ou substitution d'un polypeptide d'une desdites séquences représentées, variant qui présente une forte homologie avec un polypeptide d'une séquence représentée et 1) qui présente une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 2) qui présente une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée, procédé comprenant une synthèse chimique, une sélection d'ARNm d'ovaires ou une sélection de banques génomiques de n'importe quelle cellule.
21. Procédé suivant la revendication 20, dans lequel l'ADN code pour une chaîne α d'inhibine humaine ou porcine ou une chaîne β d'inhibine humaine ou porcine dont la séquence d'amino-acides est représentée sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcine), la figure 6A (chaîne α humaine) ou la figure 8 ou 9 (chaînes β humaines).
22. Procédé suivant la revendication 20 ou 21, dans lequel l'ADN non chromosomique est dépourvu de séquences non traduites intermédiaires.
23. Procédé suivant l'une quelconque des revendications 1 à 22, comprenant en outre l'étape de marquage de l'ADN non chromosomique avec un groupement détectable.
24. Procédé de production d'un vecteur répliquable, procédé comprenant l'insertion d'un ADN suivant la revendication 20 ou 21 dans un vecteur de clonage.
25. Procédé suivant la revendication 24, dans lequel l'ADN est inséré dans un vecteur qui possède un promoteur viral lié de manière fonctionnelle à l'ADN codant pour la chaîne α et/ou la chaîne β d'inhibine afin de produire ainsi un vecteur d'expression.
26. Procédé suivant la revendication 24 ou 25, dans lequel un ADN codant à la fois pour une chaîne α d'inhibine et une chaîne β d'inhibine est insérée dans le vecteur.
27. Procédé suivant la revendication 24 ou 25, dans lequel un ADN codant pour une chaîne β d'inhibine mais non pour la chaîne α d'inhibine est inséré dans le vecteur.
28. Cellule hôte transformée avec un vecteur répliquable comprenant un ADN codant pour la chaîne α d'inhibine humaine ou porcine et/ou une chaîne β d'inhibine dont les séquences d'amino-acides sont représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines) ou un variant de séquence d'amino-acides engendré par insertion, délétion ou substitution d'un polypeptide d'une desdites séquences représentées, variant qui présente une forte homologie avec un polypeptide d'une séquence représentée et 1) qui présente une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée ; ou 2) qui présente une activité hormonale similaire à celle d'un polypeptide d'une séquence représentée.
29. Cellule hôte suivant la revendication 28, dans laquelle l'ADN code pour une chaîne α d'inhibine et/ou une chaîne β d'inhibine humaine ou porcine, dont les séquences d'amino-acides sont représentées sur la figure 1B (chaîne α porcine), la figure 2B (chaînes β porcines), la figure 6A (chaîne α humaine) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines).
30. Cellule suivant la revendication 28 ou 29, qui est une cellule eucaryotique.
31. Procédé suivant la revendication 4, dans lequel la chaîne inhibine recueillie est une composition acellulaire dépourvue de séquences de chaîne α mature, contenant une séquence polypeptidique de prodomaine de chaîne α d'inhibine humaine ou porcine représentée sur la figure 1B (chaîne α porcine) ou la figure 6A (chaîne α humaine) ou un variant de séquence d'amino-acides d'une desdites séquences de prodomaine, variant qui présente une forte homologie avec un polypeptide d'une desdites séquences et qui présente une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée.

32. Procédé suivant la revendication 4, dans lequel la chaîne d'inhibine recueillie est une composition acellulaire contenant

a) un polypeptide comprenant la séquence de prodomaine de chaîne β_A d'inhibine humaine

HSAAPDCPSCALAALPKDVPNSQPEMVEAVKKHILNMLHL (amino-acides 1 à 40 de la figure 8), PDVTQVPVKAALLNAIRKLHVGVGKVGNGYVEIEDDIG (aminoacides 44 à 80 de la figure 8),

AEMNELMEQTSEIITFAESGTARKTLHFESISKEGSDLSVVERAEVWLFLKVPKAN-RTRTKVTIRLFQQQKHPQGS�DTGEEAEVGLKGERSELLSEKVVDA (amino-acides 83 à 185 de la figure 8),

STWHVFPVSSSIQRLLDQGKSSLDVRIACEQCQESGASLVLLG (amino-acides 188 à 230 de la figure 8),

ou un de ses variants de séquence d'amino-acides naturels de mammifère ;

b) un polypeptide comprenant la séquence de prodomaine de chaîne β_B d'inhibine humaine CTSCGGFRR-PEELGRVDGDFLEAV (aminoacides) 7 à 30 de la figure 9, (amino-acides 33 à 145 de la figure 9),

VRVKVYFQEQGHGDRWNMVEKRVLDLKRSGWHTFPLTEAIQALFERGE (amino-acides 149 à 195 de la figure 9),

LNLDVQCDSCQELAVVPVFVDPGEESHRRPFVVVQARLGDSRHRI (amino-acides 198 à 241 de la figure 9),

ou un de leurs variants de séquence d'amino-acides naturels de mammifère ; ou

c) un polypeptide dépourvu de la séquence d'amino-acides de chaînes α mature comprenant les séquences de prodomaine de chaîne α d'inhibine humaine

KVRALFLDALGPPAVTREGGDPGV (amino-acides 1 à 24 de la figure 6),

(amino-acides 32 à 199 de la figure 6), ou un de leurs variants de séquence d'amino-acides naturels de mammifère.

33. Procédé suivant la revendication 4, dans lequel la chaîne d'inhibine recueillie est une composition acellulaire contenant un polypeptide de prodomaine de chaîne β d'inhibine humaine porcine d'une séquence représentée sur la figure 2B (chaînes β porcines) et les figures 8 et 9 (chaînes β humaines) ou un variant de séquence d'amino-acides engendré par insertion, délétion ou substitution d'une desdites séquences polypeptidiques de prodomaine, variant qui présente une forte homologie avec un polypeptide d'une desdites séquences et qui présente une réactivité croisée avec des anticorps engendrés contre un polypeptide d'une séquence représentée.

34. Procédé suivant la revendication 33, dans lequel la chaîne β est la chaîne β_A et la composition est dépourvue de séquence de chaîne α_A mature.

35. Procédé suivant la revendication 33, dans lequel la chaîne β est la chaîne β_B et la composition est dépourvue de

séquence de chaîne β_B mature.

36. Procédé suivant la revendication 32, dans lequel le variant est la séquence d'acides aminés porcine correspondante, la composition contenant :

5

a) un polypeptide comprenant la séquence de prodomaine de chaîne β_A d'inhibine porcine représentée par : les acides aminés 28 à 58 ; les acides aminés 61 à 87 ; les acides aminés 90 à 108 ; les acides aminés 111 à 179 ; les acides aminés 182 à 213 ; les acides aminés 216 à 258 ou les acides aminés 28 à 87 de la figure 2B ; ou

10

b) un polypeptide dépourvu de la séquence d'acides aminés de chaîne α mature, comprenant les séquences polypeptidiques de prodomaine de chaîne α d'inhibine porcine représentées par : les acides aminés 20 à 54 ; ou les acides aminés 70 à 228 de la figure 1B.

37. Procédé suivant l'une quelconque des revendications 31 à 36, dans lequel le polypeptide est non accompagné par une glycosylation naturelle.

15

38. Procédé suivant l'une quelconque des revendications 31 à 37, dans lequel la composition est stérile, et comprenant en outre le couplage du polypeptide à un polypeptide immunogène.

39. Utilisation d'une composition suivant l'une quelconque des revendications 31 à 38 dans la préparation d'un anticorps capable de se lier au polypeptide.

20

40. Procédé suivant l'une quelconque des revendications 31 à 38, comprenant en outre la conjugaison du polypeptide à un groupe détectable.

25

41. Procédé suivant la revendication 40, dans lequel le groupe est un enzyme, un fluorophore ou un radioisotope.

42. Procédé suivant l'une quelconque des revendications 31 à 38, 40 et 41, dans lequel la composition est insolubilisée par une absorption non covalente ou une réticulation covalente à un support insoluble dans l'eau.

30

43. Procédé suivant l'une quelconque des revendications 31 à 38 ou 40 à 41, comprenant en outre le mélange de la composition à une matrice implantable physiologiquement acceptable pour la libération contrôlée du polypeptide dans les tissus d'un animal.

35

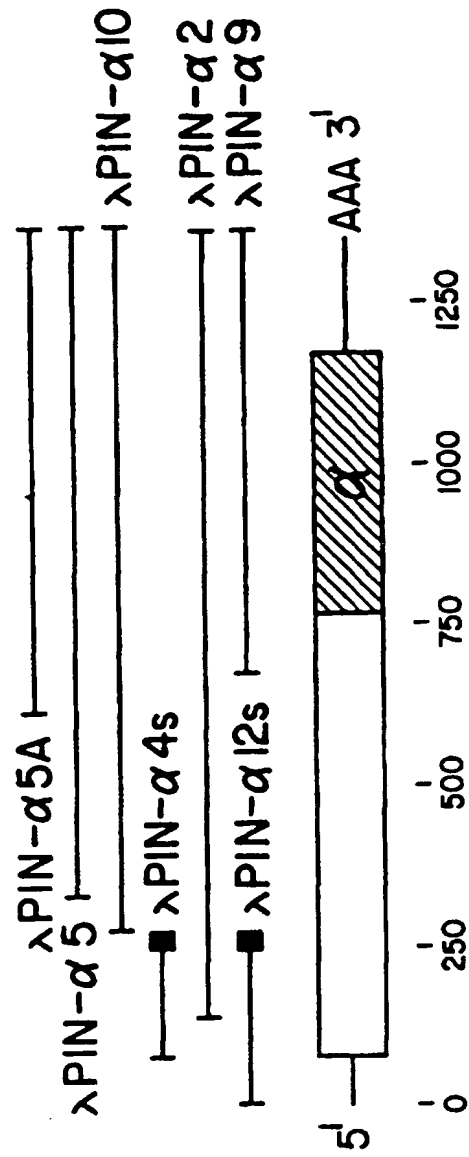
40

45

50

55

Fig.1A.



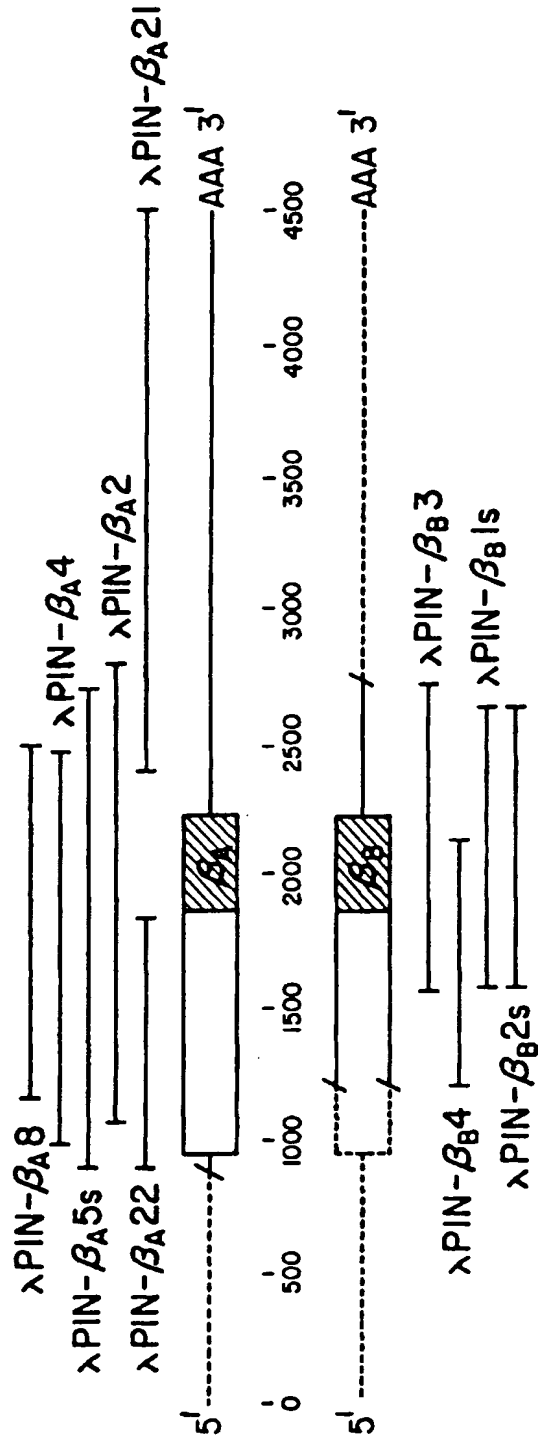
81

Fig. 1B(II)

200 val leu leu leu arg cys pro leu cys ser ala arg pro glu ala thr pro phe leu val ala his thr arg ala arg pro pro
 648 GTG CTG CTG CTG CGC TGT CCT CTC TGT TCC TCC TCA GCC CGG CCC GAG GCC ACC CCC TTC CTG GTG GCC CAC ACT CGG GCC AGG CCA CCC
 210
 738 ser gly gly glu arg ala arg ser thr ala pro leu pro trp pro trp ser pro ala ala leu arg leu leu gln arg pro pro glu
 AGC GGA GGG GAG AGG GCC CGA CGC TCC ACC GCC CCT CTG CTG CCC TGG CCT TGG TCC CCC GCC GGG CTG CGC CTG CAG AGG CCC CCG GAG
 220
 828 glu pro ala val his ala asp cys his arg ala ser leu asn ile ser phe gln glu leu gly trp asp arg trp ile val his pro pro
 GAA CCC GCT GTG CAC GCC GAC TGC CAC AGA GCT TCC CTC AAC ATC TCC TTC CAG GAG CTG GGC TGG GAC CGG TGG ATC GTG CAC CCT CCC
 230
 918 ser phe ile phe his tyr cys his gly gly cys gly leu pro thr leu pro thr leu ser val pro gly ala pro pro thr pro
 AGT TTC ATC TTC CAC TAC TGT CAC GGG GGC TGC TGC GGG CTG CCG ACC CTG CCC AAC CTG CCC CTG TCT GTC CCT GGG GCC CCC CCT ACC CCT
 240
 1008 val gln pro leu leu leu val pro gly ala gln pro cys cys ala ala leu pro gly thr met arg ser leu arg val arg thr thr ser
 GTC CAG CCC CTG TTG TTG GTG CCA GGG GCT CAG CCC TGC TGC GCT GCT CTC CCG GGG ACC ATG AGG TCC CTA CGC GTT CGC ACC ACC TCG
 250
 1098 asp gly gly tyr ser phe lys tyr glu thr val pro asn leu leu thr gln his cys ala cys ile OC
 GAT GGA GGT TAC TCT TTC AAG TAC GAG AGG GTG CCC AAC CTT CTC ACC CAG CAC TGT GCC TGC ATC TAA GGGTGTCCCGCTGGTGGCCGAGCTCCC
 260
 1194 ACAGGCACCGCTGGAGGAAGCAGAGTTCCACCTCCCTTTCCTTCGCGCTCTCGGCTGGAGGCTCCCTCCCTGTGCGCCCTGTGCCATGGGTAATGTGACAATAAACAGCAT
 270
 1312 AGTGCAGATGACTGGGTGGCGCAAAAAAAA
 280
 290
 300
 310
 320
 330
 340
 350
 360
 364

→ α subunit

Fig.2A.



1 AAAGGGCGTCACCACAACTTGGCTGCCAGG
 100 met pro leu leu trp leu arg gly phe leu ala ser cys trp ile ile val arg ser ser
 101 ATG CCC TTG CTT TGG CTG AGA GGA TTT TTG TTG GCG AGT TGG TGG ATT ATA GTG AGG AGT TCC

97 pro thr pro gly ser gly his ser ala ala pro asp cys pro ser cys ala leu ala thr leu pro lys asp val pro asn ser gln
 102 CCC ACC CCA GGA TCC GGG GGG CAC AGC GCA GCC CCG GAC TGC CCG TCC TGG CGG CTG CAG GCG GCG CTG GAG GAG CTG GCG CTG GAG
 103 arg ala ala gly ala glu glu leu gly arg leu glu leu arg leu asp
 104 arg ala ala gly ala glu glu leu gly arg leu glu leu arg leu asp

187 pro glu met val glu ala val lys lys his ile leu asn met leu his leu lys lys arg pro asp val thr gln pro val pro lys ala
 105 CCG GAG ATG GTG GAA GCC GTC AAG AAG ACAC ATT TTA AAC ATG CTG CAC TTG AAG AAG AGA CCC GAT GTC ACC CAG CCG GTA CCC AAG GCG
 106 GGC GAC TTC CTG GAG GCG GTG AAG CCG CAC ATC TTG AAC CCG CTG CAG ATG CCG GGC CCA CCC AAC ATC ACC CAT GCC GTG CCC AAG GCC
 107 gly asp phe leu glu ala val lys arg his ile leu asn arg leu gln met arg gly arg pro asp val thr his ala val pro lys ala
 108 ala leu leu asn ala ile arg lys leu his val gly lys val gly glu asn gly tyr val glu leu glu asp ile gly arg arg ala
 109 GCG CTT CTG AAC GCG ATC AGA AAG CTT CAT GTG GGC AAA GTG GGG GAG AAC GGG TAC GTG GAG CTG GAG GAC GAC ATC CCG CAC CTG GAC GGC CAC GCC AGC
 110 GCC ATG GTC ACG GCC CTG CGC AAA CTA CAT GCG GGC AAG GTG CCG GAG GAC GGC CCG GTG GAG ATC CCG CAC CTG GAC GGC CAC GCC AGC
 111 ala met val thr ala leu arg lys leu his ala gly lys val arg glu asp gly arg val glu ile pro his leu asp gly his ala ser

667 glu met asn glu leu met glu gln thr ser glu ile ile thr phe ala glu ala gly thr ala thr ala ser ser arg val arg leu tyr phe
 112 GAA ATG AAT GAA CTC ATG GAG CAG ACC TCG GAG ATC ATC ACC TTC GCG GAA GCA --- GGC ACC GCC thr ala --- AGG AAG ACG CTG CCG TTG
 113 CCT GGC GCC GAC GGC CAA GAG CCG GTC TCC GAG ATC ATC AGC TTC GCA GAG ACA GAT GGC CTC GCC TCC TCC CCG GTC CCG GTG CTG TAC TTC
 114 pro gly ala asp gly gln glu arg val ser glu ile ile ser phe ala glu thr asp gly leu ala ser ser arg val arg leu tyr phe

Fig. 2B(II)

448	140	glu	ile	ser	lys	glu	gly	ser	asp	leu	ser	val	val	glu	arg	ala	glu	ile	trp	leu	phe	leu	lys	160	val	pro	lys	ala	asn	arg	thr	arg	
		GAG	ATC	TCC	AAA	GAG	GGC	AGT	GAC	CTG	TCC	GTG	GTG	GAG	CGC	GCC	GAA	ATC	TGG	CTC	TTC	CTG	AAA	160	GTC	CCC	AAG	GCC	AAC	CGG	ACC	AGG	
		TTC	ATC	TCC	AAC	GAG	GGT	AAC	CAG	AAC	CTG	TTC	GTG	GTA	CAG	GCC	AGT	CTG	TGG	CTC	TAC	CTG	AAG	CTG	CTG	---	---	---	---	---	---		
		phe	ile	ser	asn	glu	gly	asn	gln	asn	leu	phe	val	val	gln	ala	ser	leu	trp	leu	tyr	leu	lys	160	leu	leu	---	---	---	---	---	---	
	150																																
	170	thr	lys	val	ser	ile	arg	leu	phe	gln	gln	gln	arg	arg	arg	pro	gln	gly	ser	ala	asp	ala	190	glu	ala	glu	asp	val	gly	phe	pro		
		ACC	AAA	GTC	TCC	ATC	CGT	CTC	TTT	CAA	CAG	CAG	AGG	CGC	CGC	CCG	CAA	GGC	AGC	GCG	GAC	GCA	190	GGG	GAG	GAG	GAC	GTC	GAC	GTC	CCG		
		---	---	---	CCT	TAC	GTT	CTG	GAG	AAG	GGC	AGC	CGG	CGC	---	---	---	---	---	---	---	AAG	190	GTT	CGG	GTC	AAG	GTC	TTC	CAG	GAG	CCG	
					pro	tyr	val	leu	glu	lys	gly	ser	arg	arg								lys	190	val	arg	val	lys	val	tyr	phe	gln	glu	pro
	200	glu	glu	lys	ser	glu	val	leu	ile	ser	glu	lys	val	val	asp	ala	arg	lys	ser	thr	trp	his	220	ile	phe	pro	val	ser	ser	ser	ile	gln	
		GAG	GAG	AAG	AGC	GAA	GTG	CTG	ATT	TCG	GAG	AAG	GTG	GTG	GAT	GCC	CGG	AGC	AGC	ACC	TGG	CAC	220	ATC	TTC	CCC	GTC	TCC	AGC	AGC	ATC	CAG	
		GGC	CAC	GGC	GAC	GAC	CGC	TGG	GAC	GTG	GTG	GAG	AAG	CGT	GTG	GAC	CTG	AAG	CGC	AGC	GGC	TGG	CAC	ACC	CTC	CCG	CTC	ACC	GAG	GCC	ATC	CAG	
		gly	his	gly	asp	arg	trp	asp	val	val	glu	lys	arg	val	asp	leu	lys	arg	ser	gly	trp	his	220	thr	leu	pro	leu	thr	glu	ala	ile	gln	
	230	arg	leu	asp	gln	gly	lys	ser	ala	leu	asp	ile	arg	thr	ala	cys	glu	gln	cys	his	gln	250	thr	gly	ala	ser	leu	val	leu	leu	gly		
		CCC	TTG	CTG	GAC	CAG	GGC	AAG	AGC	GCC	CTG	GAC	ATC	CGG	ACT	GCC	TGC	GAG	CAG	TGC	CAC	250	gln	gln	acc	ggc	agg	ctg	ctg	ctg	ggc		
		ala	leu	phe	glu	arg	gly	glu	arg	arg	leu	asn	leu	asp	val	gln	cys	asp	gly	cys	gln	250	leu	ala	val	val	pro	val	phe	---	---		
	280	lys	lys	lys	lys	glu	glu	glu	glu	ala	glu	gag	gag	gag	agg	agg	agg	agg	agg	agg	agg	280	val	asp	glu	glu	lys	glu	gln	ser	his	arg	
		AAG	AAG	AAG	AAG	AAG	AAG	AAG	AAG	AAG	AAG	AAG	AAG	AAG	AAG	AAG	AAG	AAG	AAG	AAG	AAG	280	gln	gln	gag	gag	agg	agg	agg	agg	agg	agg	agg
		---	---	---	---	---	---	---	---	---	---	---	---	---	---	---	---	---	---	---	---	---	---	---	---	---	---	---	---	---	---	---	---

[illegible]

87

Fig. 3.

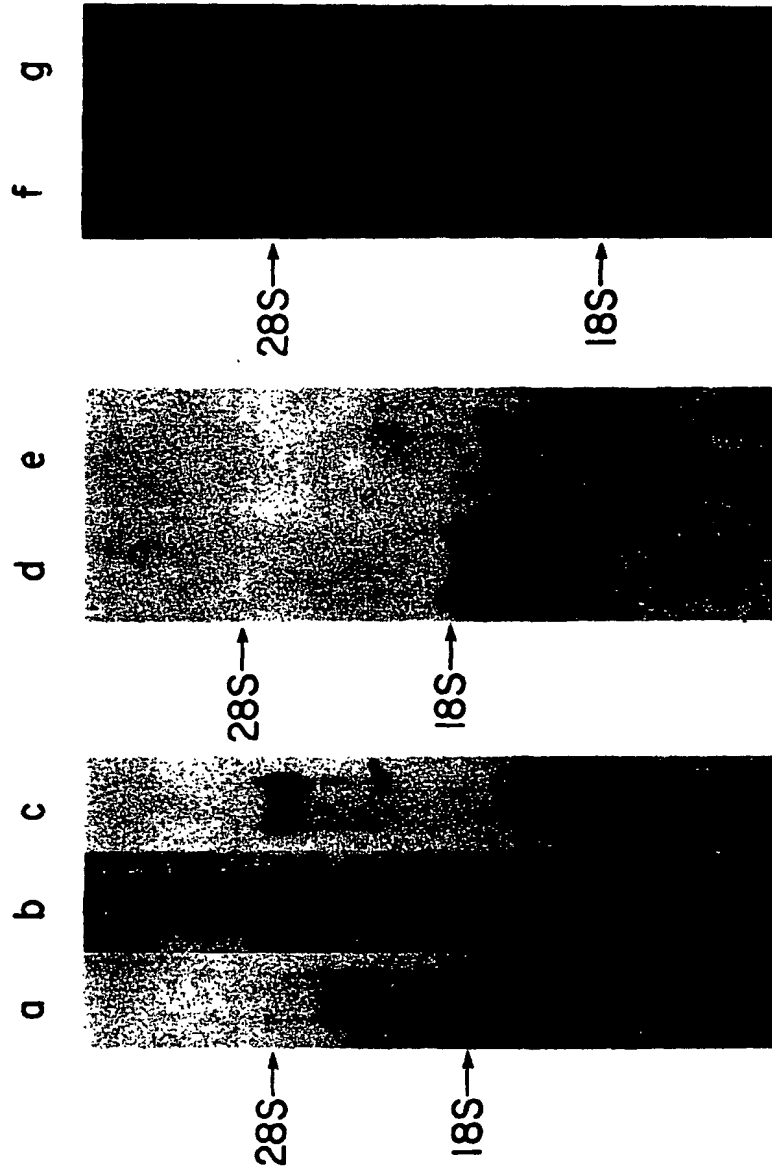


Fig. 4A.

p. β_A -Inh: GLE---CDGKVNI-CCKKQFFVSF-KDIGWNDWI IAPSGY
 h. β -TGF: ALDTNYGFSSTTEKNCCVRQLYIDFRKDLGWK-WIHEPKGY
 p. β_B -Inh: GLE---CDGRTINL-CCRQQLFFIDFRL-IGWSDWI IAPTGY

p. β_A -Inh: HAN YCEGECPSHIAGTSGSSLSFHSTVINHYRMRGHSPFA
 h. β -TGF: HAN FCLGPPYIWSLDT---QYSKVLAL-YNQ--HNP GA
 p. β_B -Inh: YGN YCEGSCPAYLAGVPGSASSFHTAVVNQYRMRGLNPG-

p. β_A -Inh: NLKSCCVPTKL R PMSMLYYDDGQNI I KKD I QNMIV EECGS
 h. β -TGF: SAAPCCVPQAL E P I V Y Y V - G R K P K V E Q L S N M I V R S C K C S
 p. β_B -Inh: TVNSCCIP TKL STMSML Y F D D E Y N I V K R D V P N M I V E E C G C A

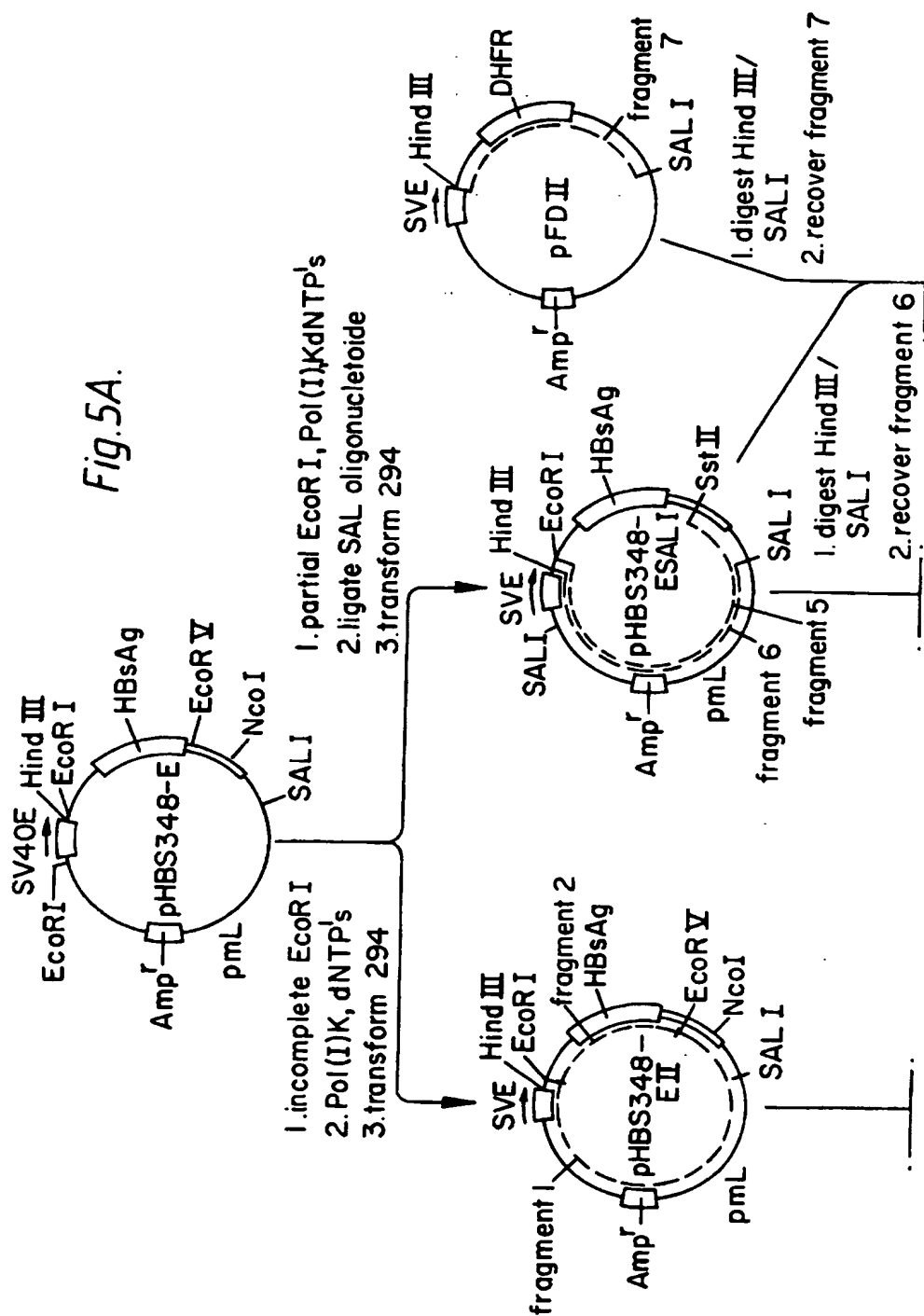
Fig. 4B.

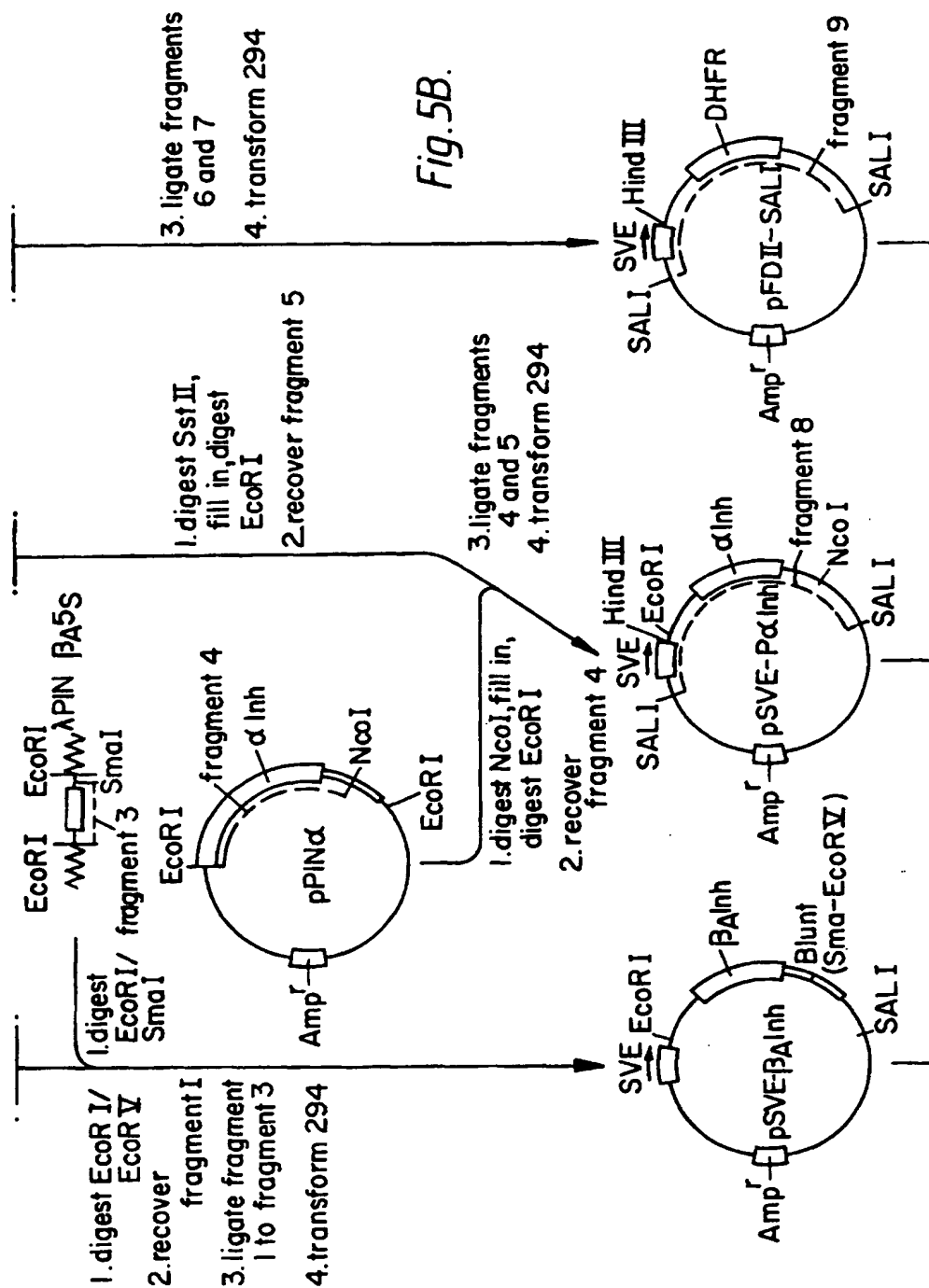
1
p.βA-Inh: GLECDGKVN I - CCKKQFFV SFKD I GWNDWI I A P S G Y H A N Y 39
p.α-Inh: R P P E E P A V H A D C H R A S L N I S F Q E L G W D R W I V H P P S F I F H Y 58
19 * * * * *

40
p.βA-Inh: C E G E C P S H I A G T S G S S L S F H S T V I N H Y R M R G H S P F A N L K S 79
p.α-Inh: C H G G C G L P T L P N L P L S V P G A P P T P V Q P L L L V P G A Q - - - - P 94
59 * *

80
p.βA-Inh: C C V P T K L R P M S M L Y Y - - D D G Q - N I I K K D I Q N M I V E E C G C S 116
p.α-Inh: C C A A L P G T M R S L R V R T T S D G G Y S F K Y E T V P N L L T Q H C A G I 134
95 * * * * *

Fig. 5A.





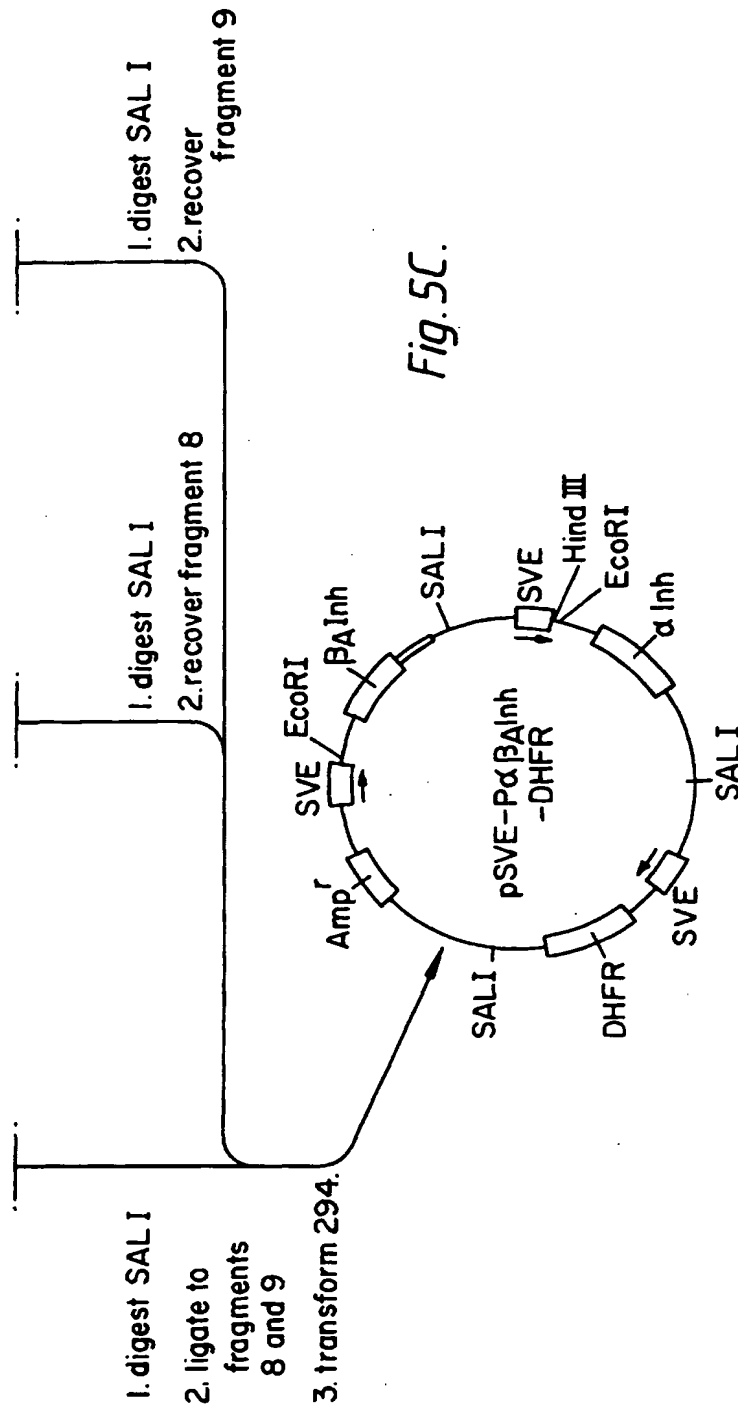


Fig. 6A.











-16 Gly Val Ser Ser Gln Gly Leu Glu Leu Ala Arg Glu Leu Val Leu Ala Lys Val Arg Ala Leu Phe Leu Asp
 1 GT GGG GTC AGC CAG AGC CAG GGG CTG GAG CTG GCC CGG GAA CTT GTT CTG GCC AAG GTG AGG GCC CTG TTC TTG GAT
 -10
 10 Ala Leu Gly Pro Pro Ala Val Thr Arg Glu Gly Gly Asp Pro Gly Val Arg Arg Leu Pro Arg Arg His Ala Leu
 75 GCC TTG GGG CCC CCC GCG GTG ACC AGG GAA GGT GGG GAC CCT GGA GTC AGG CGG CTG CCC CGA AGA CAT GCC CTG
 20
 40 Gly Gly Phe Thr His Arg Gly Ser Glu Pro Glu Glu Glu Asp Val Ser Gln Ala Ile Leu Phe Pro Ala Thr
 150 GGG GGC TTC ACA CAC AGG GGC TCT GAG CCC GAG GAA GAG GAT GTC TCC CAA GCC ATC CTT TTC CCA GCC ACA
 50
 60 Asp Ala Ser  Glu Asp Lys Ser Ala Ala Arg Gly Leu Ala Gln Glu Ala Glu Glu Gly Leu Phe Arg Tyr Met
 225 GAT GCC AGC  GAG GAC AAG TCA GCT GCC AGA GGG CTG GCC CAG GAG GCT GAG GAG GGC CTC TTC AGA TAC ATG
 70
 90 Phe Arg Pro Ser Gln His Thr Arg Ser Arg Gln Val Thr Ser Ala Gln Leu Trp Phe His Thr Gly Leu Asp Arg
 300 TTC CGG CCA TCC CAG CAT ACA CGC AGC CGC CAG GTG ACT TCA GCC CAG CTG TGG TTC CAC ACC GGG CTG GAC AGG
 100
 110  Gln Gly Thr Ala Ala Ser Asn Ser Ser Glu Pro Leu Leu Gly Leu Leu Ala Leu Ser Pro Gly Gly Pro Val Ala
 375 CAG GGC ACA GCA GCC TCC AAT AGC TCT GAG CCC CTG CTA GGC CTG CTG GCA CTG TCA CCG GGA GGA CCC GTG GCT
 120
 140 Val Pro Met Ser Leu Gly His Ala Pro Pro His Trp Ala Val Leu His Leu Ala Thr Ser Ala Leu Ser Leu Leu
 450 GTG CCC ATG TCT TTG GGC CAT GCT CCC CCT CAC TGG GCC GTG CTG CAC CTG GCC ACC TCT GCT CTC TCT CTG CTG
 150
 160 Thr His Pro Val Leu Val Leu Leu Leu Arg  Pro Leu  Thr  ACC  TCA GCC CGG CCT GAG GCC ACC GGC CCC TTC
 525 ACC CAC CCC GTC CTG GTG CTG CTG CTG CGC  CCC CTC  ACC  TCA GCC CGG CCT GAG GCC ACC GGC CCC TTC
 170
 180

Fig. 6B.

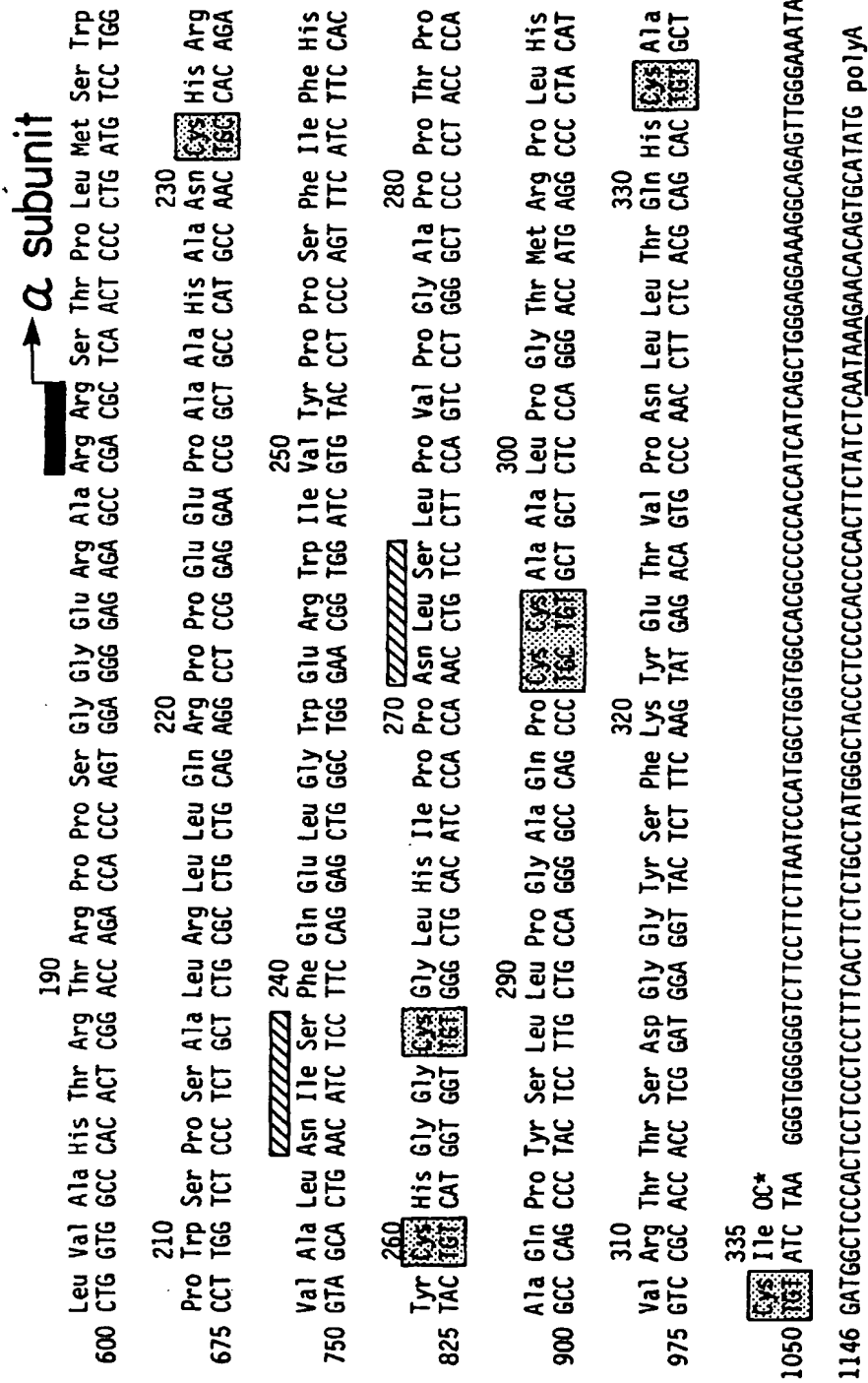


Fig. 7A.

pin. alpha hin. alpha	<div> <div>-30</div> <div> <div>MWPQLLLLLLAPRSGHCQGP</div> <div>ELDRELVLAKVRALFLDALGPPAVTGEGG</div> <div>GVSSQGLELARELVLAKVRALFLDALGPPAVTREGG</div> <div>*** * *</div> </div> <div>+1</div> <div>20</div> </div>
pin. alpha hin. alpha	<div> <div>DPGVRRLPRRHAVGGFMRRGSEPEEE-DVSQAILFPATGARCGDEPAAGE</div> <div>DPGVRRLPRRHALGGFTHRGSEPEEEEDVSQAILFPATDASCEDKSAARG</div> <div>* ** *</div> </div> <div>40</div> <div>60</div>
pin. alpha hin. alpha	<div> <div>LAREAEEGLFTYVFRPSQHTSRQVTSACLWFHTGLDRQGMAAANSSGPL</div> <div>LAQEAEGLFRYMFRPSQHTSRQVTSACLWFHTGLDRQGTAAANSSEPL</div> <div>* * *</div> </div> <div>80</div> <div>100</div>
pin. alpha hin. alpha	<div> <div>LDLLALSSRGPVAVPMSLGQAPPRWAVLHLAASALPLLTHPVLVLLLRCP</div> <div>LGLLALSPGGPVAVPMSLGHAPPHWAVLHLATSALSLLTHPVLVLLLRCP</div> <div>* ** *</div> </div> <div>120</div> <div>140</div> <div>160</div>

Fig. 7B.

pin.alpha	180	200	
hin.alpha	LCSCSARPEATPFLVAHTRARPPSGGERARRSTAPLP-WPWSPAALRLLLQ		
	LCTCSARPEATPFLVAHTRTRPPSGGERARRST-PLMSWPWSPSALRLLLQ	*	** *
		*	*
	220	240	260
pin.alpha	RPPEEPAVHADCHRASLNISFQELGWDRIWIVHPPSIFHYCHGGCGLPTL		
hin.alpha	RPPEEPAAHANCHRVALNISFQELGWERWIVYPPSIFHYCHGGCGLHIP	*	** *
	*	*	*
	*	*	*
	280	300	
pin.alpha	PNLPLSVPGAPPTPVQPLLLVPGAQPCCAALPGTMRSLRVRTTSDGGYSF		
hin.alpha	PNLSLPVPGAPPTPAQPYSLLPGAQPCCAALPGTMRPLHVRTTSDGGYSF	*	*
	*	*	*
	*	*	*
	320	334	
pin.alpha	KYETVPNLLTQHCACI		
hin.alpha	KYETVPNLLTQHCACI		

1 TGCTCCCTGACAGCCACAACCTACAGCACTGACTGCATTTCAGAGAGGAACCTGCAAAACAAAACCTTTCACAGAAAAAATTTTGTTCTTGTTCAGAGAATT

101 TGCTGAAGAGGAGGAGGAAAAAAAAAACCCAAAAATAAAAAATCCACACACACAAAAAACCTGCGGTGAGGGGGGAGGAAAAAGCAGGGGCCCT

201 TTTAAAAAGGCAATCACACAACACTTTTGTGTCAGG Met Pro Leu Leu Trp Leu Arg Gly Phe Leu Leu Ala Ser Cys Trp
ATG CCC TTG CTT TGG CTG AGA GGA TTT CTG TTG GCA AGT TGC TGG -28 -20

282 ATT ATA GTG AGG AGT TCC ACC CCA GGA TCC GAG GGG CAC AGC GCG GCC CCC GAC Asp [Cys] Pro Ser [Cys] Ala Leu
[Met] [Leu] CCG TCC GCG CTG +1 -10

357 GCC CTC CCA AAG GAT GTA CCC AAC TCT CAG CCA GAG ATG GTG GAG GCC GTC AAG AAG CAC ATT TTA AAC ATG Ala Ala Leu Pro Lys Asp Val Pro Asn Ser Gln Pro Glu Met Val Glu Ala Val Lys His Ile Leu Asn Met
40 20 30

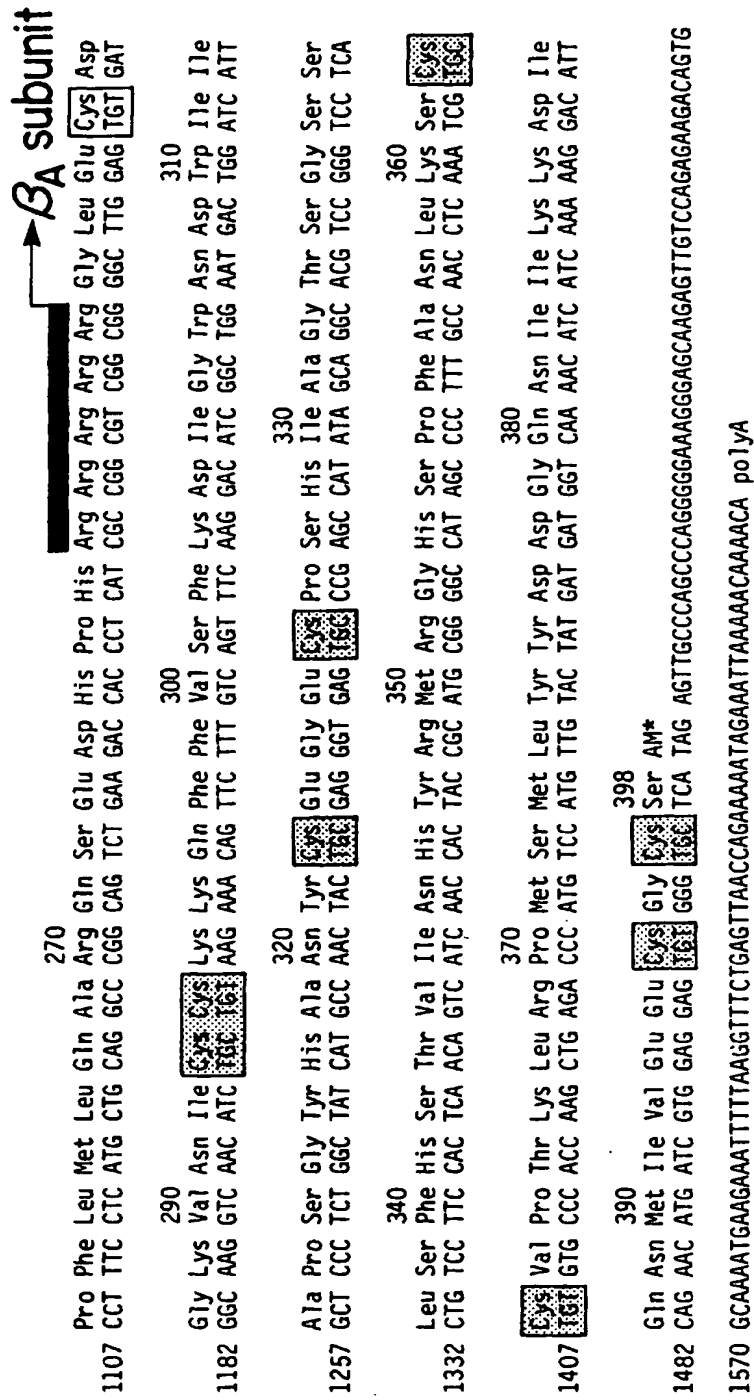
432 CTG CAC TTG AAG AAG AGA CCC GAT GTC ACC CAG CCG GTA CCC AAG GCG GCG CTT CTG AAC GCG ATC AGA AAG CTT Leu His Leu Lys Lys Arg Pro Asp Val Thr Gln Pro Val Pro Lys Ala Ala Leu Leu Asn Ala Ile Arg Lys Leu
60 50

507 CAT GTG GGC AAA GTC GGG GAG AAC GGG TAT GTG GAG ATA GAG GAT GAC ATT GGA AGG AGG GCA GAA ATG AAT GAA His Val Gly Lys Val Gly Glu Asn Gly Tyr Val Glu Ile Glu Asp Asp Ile Gly Arg Arg Ala Glu Met Asn Glu
70 80

582 CTT ATG GAG CAG ACC TCG GAG ATC ATC ACG TTT GCC GAG TCA GGA ACA GCC AGG AAG ACG CTG CAC TTC GAG ATT Leu Met Glu Gln Thr Ser Glu Ile Thr Phe Ala Glu Ser Gly Thr Ala Arg Lys Thr Leu His Phe Glu Ile
90 100 110

[illegible]

Fig.8C.



[illegible]

Fig. 9B.

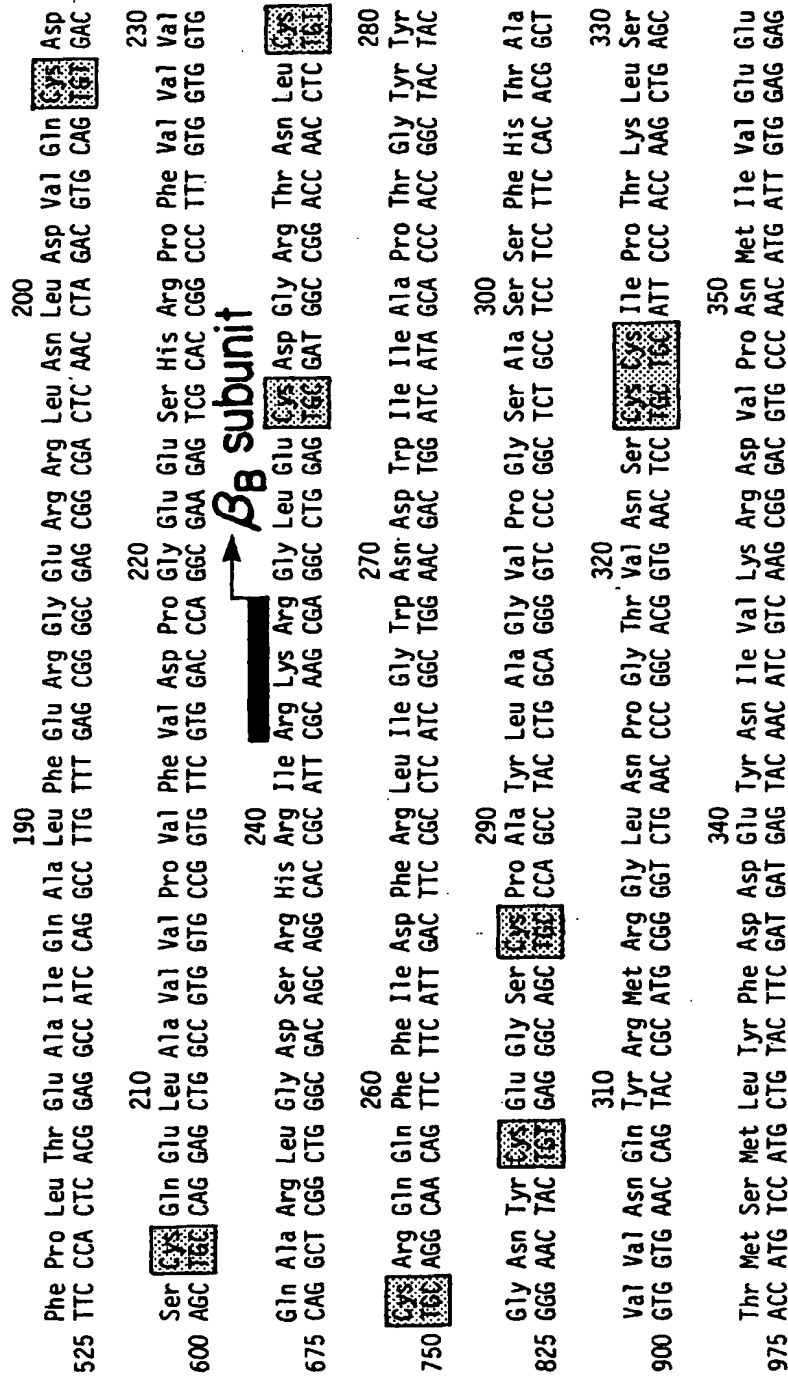


Fig. 9C.

359

	Gly	Cys	Ala	OP*
1050	TGC	TGC	GGC	TGC
	CAGTGC AAGGCAGGGGGCACGGTGGTGGGGGCACGGAGGGCAGTCCGGGTGGGGCTTCTTCCAGCCCCCGGGGAACGGGGT			
1145	ACACGGTGGGCTGAGTACAGTCATTCGTGGGCTGTGGAGATAGTCCAGGGTGGCGCTGAGATAATTTTCTACAGCTTCATAGAGCAACCAAGTCAAA			
1245	ACCAAGAGCGAGAACCTCAACTGCATGAAATACTTTAAATGCAACAGTACGCACGACAGCAGACGATCTTGCACCCACACAGCAGCCTCCAGGA			
1345	TACCAGCAATGGATGGGTGACAAATGGCAGCTTAGCTACAAATGCCTGTGTCAGTCCGAGAGAAATGGGGTGGAGCAGCCACCATTCACACAGCTGGCCCCGG			
1445	CCAGCTCTCGAAGTTGGCCCTTCCGAGCACACATAAAGACACAGAGACGATGCAGGG			
1545	GTGGGGAGCGCAGCTCGGCGAAGGCTGGGTGTCGCCCGTGGCTTTTACCAGGCTGCTCTGCCTGGCTCGATGTGCTCTTCTCCAGCCTGGGATCCTT			
1645	CGTCTTCAAGGCCCTGGGAGGCTGTCTTCCATGCCCTTGTTCGAGGGAAAGAGACCCAGAAAGGACACAAACCCGTTCAGAGACCTGGGAGCAGCGGGGCAAT			
1745	GACCGTTTGACTGTTTGGGCTCTGACATGACTTAATGTGTGTGTGTTTTGGGGTGGGAGGGGAGAGAGAGAGGGGCTAAATTTGAT			
1845	GCCTTAACCTGATCTCAACAGCTTGACAGGTCATCCTGGCAGTTGTATAACTGAAAAAGGACTTTTCTACCAAGGATGACCTTTTAAAGTGAATACTGAA			
1945	TTGTTCTAAATGAAAAAGAAAAA			